REVISTA BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA

(Subvencionada pelo Conselho Nacional de Pesquisas)

VOLUME 6

1956

SOCIEDADE BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA
Caixa Postal, 9063 — São Paulo — Brasil

R

REVISTA BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA

(Subvencionada pelo Conselho Nacional de Pesquisas)

COMMONWEALTH INST.
ENTOMOLOGY LIBRARY
19 JUN 1958
SERIAL C.S.A. 116
SEPARATE

VOLUME 6

1956

SOCIEDADE BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA
Caixa Postal, 9063 — São Paulo — Brasil

SOCIEDADE BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA

Caixa postal 9.063 — São Paulo — Brasil

Presidente honorário: A. M. da Costa Lima

DIRETORIA (1955-1957)

Presidente:	J. Lane
Vice-Presidente:	L. R. Guimarães
1.º *Secretário:*	O. P. Forattini
2.º *Secretário:*	R. Corrêa
Tesoureiro:	E. X. Rabello
Bibliotecário:	E. Navajas
Conservador:	F. Dissmann
Conselheiros:	C. A. Campos Seabra
	R. Gomes Costa
	Flávio da Fonseca

REVISTA BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA

COMISSÃO DE REDAÇÃO

C. A. Camargo Andrade — L. R. Guimarães

J. Lane — M. Carrera

R. L. Araujo

A *Revista Brasileira de Entomologia* destina-se à publicação de trabalhos originais que podem ser redigidos em qualquer dos seguintes idiomas: Português, Alemão, Espanhol, Francês, Inglês, Italiano e Latim. O sumário deverá ser em Francês ou Inglês.

A revista aparece em forma de artigos publicados separadamente, mas de paginação corrida, que se reunem em volumes de cêrca de 200 páginas. As separatas, enquanto ainda não reunidas em volume, podem ser obtidas por compra ou permuta.

Os autores recebem, gratuitamente, 50 separatas de seus trabalhos; número maior depende de prévio ajuste.

SOCIEDADE BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA

Caixa postal 9.063 — São Paulo — Brasil

Presidente honorário: A. M. da Costa Lima

DIRETORIA (1955-1957)

Presidente:	J. Lane
Vice-Presidente:	L. R. Guimarães
1.º *Secretário:*	O. P. Forattini
2.º *Secretário:*	R. Corrêa
Tesoureiro:	E. X. Rabello
Bibliotecário:	E. Navajas
Conservador:	F. Dissmann
Conselheiros:	C. A. Campos Seabra
	R. Gomes Costa
	Flávio da Fonseca

REVISTA BRASILEIRA DE ENTOMOLOGIA

COMISSÃO DE REDAÇÃO

C. A. Camargo Andrade — L. R. Guimarães
J. Lane — M. Carrera
R. L. Araujo

A *Revista Brasileira de Entomologia* destina-se à publicação de trabalhos originais que podem ser redigidos em qualquer dos seguintes idiomas: Português, Alemão, Espanhol, Francês, Inglês, Italiano e Latim. O sumário deverá ser em Francês ou Inglês.

A revista aparece em forma de artigos publicados separadamente, mas de paginação corrida, que se reunem em volumes de cêrca de 200 páginas. As separatas, enquanto ainda não reunidas em volume, podem ser obtidas por compra ou permuta.

Os autores recebem, gratuitamente, 50 separatas de seus trabalhos; número maior depende de prévio ajuste.

Os originais, *definitivamente redigidos,* devem ser datilografados com espaço duplo. Ilustrações, pormenores gráficos, correção de provas, etc. sujeitam-se ao critério da Comissão de Redação.

The Revista Brasileira de Entomologia *is intended for publication of original papers which may be written in any of the following languages: Portuguese, English, French, German, Italian, Latin and Spanish. The abstract should be in English or French.*

The Revista appears in the form of articles published separately, paged consecutively and assembled in volumes of about 200 pages. Separata will be available by purchase or exchange until the pertinent volume is bound.

The authors are entitled to 50 gratis reprints of their papers; larger numbers, at cost, depending on previous agreement.

Manuscripts, in final redaction, *should be typewritten, double spaced. Illustrations, graphic details, proof-reading, etc. are subject to the Editorial Board policy.*

Dirigir a correspondência à:
Address correspondence to:

Comissão de Redação
Rev. Brasil. Ent.
Caixa postal 9.063
São Paulo
Brasil

Preço de volume:
Price per volume:

120 cruzeiros

INDICE

MARTIN L. ACZÉL — Revisión parcial de las *Pyrgotidae* neotropicales y antárticas, con sinópsis de los géneros y especies (*Diptera, Acalyptratae*) (Publicado em 15-X-1956) 1- 38

ROSE ELLA WARNER — A new genus and species of Baridinae from South America (Coleoptera, Curculionidae) (Publicado em 15-X-1956) 39- 42

OSWALDO P. FORATTINI e ERNESTO X. RABELLO — As formas imaturas de *Culicoides guyanensis* Floch e Abonnenc, 1942 e de algumas espécies de *Stilobezzia* (Diptera, Ceratopogonidae) (Publicado em 22-X-1956) 43- 50

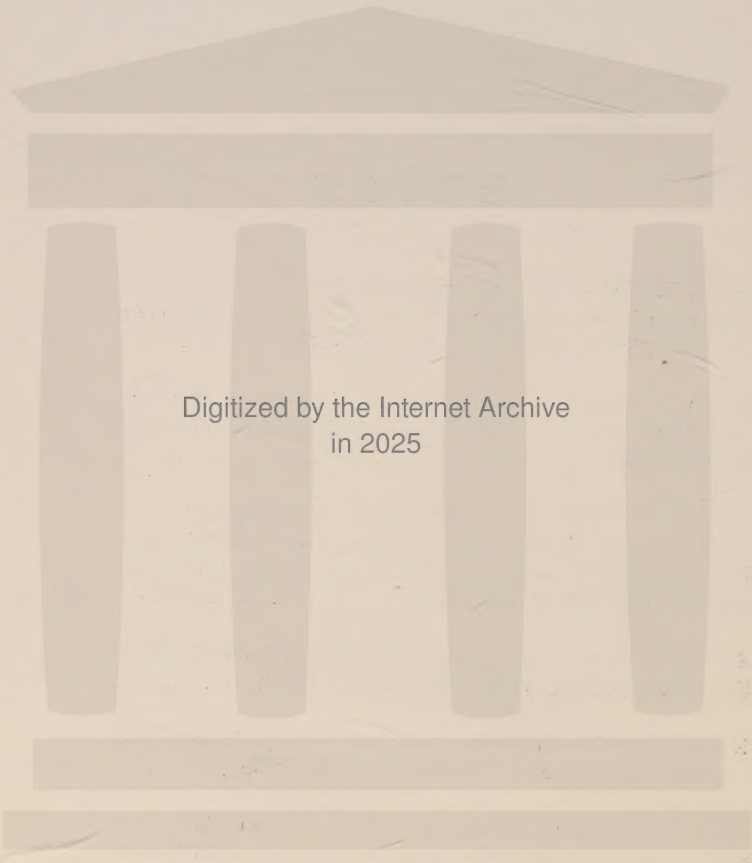
DMYTRO ZAJCIW — Longicórneos novos para a fauna do Brasil (Col. Cerambycidae) (Publicado em 22-X-1956) 51- 56

OVE FRYDENBERG — Two new species of *Drosophila* from Peru (Drosophilidae, Diptera) (Publicado em 22-X-1956) . . . 57- 64

ALFREDO REI DO REGO BARROS — XL — Fauna do Distrito Federal — Sôbre *Pareuchaetes* Grote, 1865 com descrição de espécies novas (Lepidoptera-Heterocera) (Publicado em 25-X-1956) 65- 90

F. S. PEREIRA C.M.F. e A. MARTÍNEZ — Os gêneros de Canthonini Americanos (Col. Scarabaeidae) (Publicado em 25-X-1956) 91-192

C. L. FLUKE — Catalogue of the Family *Syrphidae* in the neotropical region (Diptera) (Publicado em 10-XII-1956) 193-268



Digitized by the Internet Archive
in 2025

https://archive.org/details/revista-brasileira-de-entomologia_1956_6

Rev. Brasil. Ent. 6:1-38 - 20-X-956 - S. Paulo

REVISIÓN PARCIAL DE LAS *PYRGOTIDAE* NEOTROPICALES Y ANTÁRTICAS, CON SINÓPSIS DE LOS GÉNEROS Y ESPECIES (*DIPTERA, ACALYPTRATAE*)

POR

MARTIN L. ACZÉL

(Instituto Miguel Lillo, Tucumán, Argentina)

PARTE III (Conclusão) (*)

Género *Neopyrgota*
Clave para los subgéneros y especies
Subgénero *Neopyrgota*
Subgénero *Allopyrgota*
Género *Tropidothrinax*
Género *Idiopyrgota*
Género *Carrerapyrgota*
Subfamilia *Lochmostyliinae*
Clave para los géneros
Género *Tauroscypson*
Clave para las especies
Género *Lochmostylia*
Clave para las especies
Género *Furciseta*
Abstract
Bibliografía
Indice alfabetico de los nombres citados

Género *Neopyrgota* Hendel

Neopyrgota Hendel, 1934, *Encycl. Ent., Dipt.* 7:144 (en clave).
Neopyrgota Hennig, 1936, *Arb. morph. taxon. Ent.* 3:246, 247, 250-253.
Neopyrgota Enderlein, 1942, *Sitzber. Ges. naturf. Freunde,* 104.

ESPÉCIE GENÉRICA: *N. calcarata* Hendel, Paraguay.

El género fué establecido como monotípico por Hendel, sobre la especie típica, múy lacónicamente descripta en su clave de géneros. Separa su género de los géneros africanos *Tephritopyrgota* Hendel y *Trichellopsis* Bezzi de la manera siguiente: "22.

(*) As partes I e II foram publicadas nos volumes 4 e 5.

Gesichtskiel nicht gegabelt, Epistom senkrecht. Es fehlen *oc, prsut* und die vordere *npl* Borste. Thoraxschüppchen ein ungewimperter schmaler Saum. — Die Art ist pechbraun. Der Flügel ist etwa wie in Fig. 10, Hendel 1913, Tafel gezeichnet. — *Neopyrgota* nov. gen. — typ. *calcarata,* sp. n. 7-9 mm, Paraguay". Esta es la completa descripción del género y la especie típica. La mencionada fig. 10 presenta la fotografía del ala de *Trichellopsis tephritoides* (Hendel). Las figuras 1-2 de Hendel (p. 145) completan muy afortunadamente la descripción original de *calcarata,* ejecutadas probablemente sobre una sóla hembra.

En 1936 describió Hennig 5 especies nuevas, de las cuales el autor acepta sólo 4, pués *uniappendiculata* por cierto no es sino una variación de *falciterebra,* como Hennig mismo dice: "Sicherlich handelt es sich nur um eine Varietät oder Rasse der vorhergehenden Art". Variabilidad en el colorido, o en la presencia o ausencia de un apéndice de nervadura corto, sucede en general dentro de límites específicos. Tres de las 4 especies restantes de Hennig (*picea, major* y *appendiculata*), según las descripciones originales, están provistas de 2 pares de *npl,* además *picea* y *major* llevan en la cabeza cerdas ocelares (*oc*), en discordancia con la descripción genérica. En la descripción original de *falciterebra* (p. 252) menciona Hennig además, otro caracter común para dos (*picea* y *major*) de las mismas 3 especies: "auffällig ist sonst besonders der schlanke, stark gekrümmte, an der Basis ebenso wie das übrige Abdomen kompresse Legerohrscheide, während diese bei den übrigen Arten viel plumper, an der Basis breit und rund und wie das Abdomen eher depress als kompress zu nennen ist". El hecho, que 2 especies del mismo grupo (la hembra de *appendiculata* es aún desconocida) tienen la región basal del oviscapo ancha y redondeada, y el oviscapo mismo más deprimido que comprimido, da mucho más importancia a la presencia simultánea de la cerda *npl* anterior. Parece que esos caracteres están vinculados, y el grupo *picea* merece provisoriamente el rango subgenérico:

Allopyrgota subgen. nov., para la especie *Neopyrgota picea* Hennig como especie genérica (descripta sobre un macho y 6 hembras), y para la especie *Neopyrgota major* Hennig, descripta sobre un macho y 2 hembras; probablemente *Neopyrgota appendiculata* Hennig, descripta sobre un sólo macho, pertenece también en ese subgénero. Los caracteres subgenéricos se hallan en la clave.

La especie genérica del subgénero típico *Neopyrgota* Hendel s. str., es *N. calcarata* Hendel; la primera descripción detallada de esta especie el autor publica en el presente trabajo, encontrando afortunadamente una hembra, la cual correspondía exactamente a las figuras de Hendel, ejecutadas sobre el tipo, y a la descripción

original lacónica. *Neopyrgota falciterebra* Hennig representa la 2ª especie del subgénero típico.

En el presente trabajo el autor describe una nueva especie muy bien caracterizada, *hennigi,* sobre un sólo ejemplar macho. Esta especie está provista de alas pardo obscuras con gotas hialinas mucho más grandes que en las demás especies, y de 2 pares de cerdas *npl.* Provisoriamente tiene su lugar entonces en el subgénero *Allopyrgota,* hasta que no llegamos a conocer la hembra. La misma especie está caracterizada además por tener 1 par de *ors,* proclinado y convergente, tan largo como los pares *pvt* y *vte,* además 1 par *h,* 1 *prsut,* 1 *mpl,* 1 *ptpl,* 1 *stpl,* 4 *dc* y 1 *acr* bien desarrollhados, y por tener la nervadura r_{4+5} cerca de su base una hilera corta de 3-4 cerditas, en la cara superior del ala. Más adelante talvez hay que crear para ella un subgénero propio.

Parece que *Neopyrgota* se divide en varios subgéneros, todos los cuales tienen el diseño alar pardo hasta pardo obscuro, salpicado o goteado.

Neopyrgota Hennig, s. lat. por lo demás está esmeradamente caracterizada en la clave. Tibias posteriores de todas las especies revisadas carecen de una escotadura dorsal. Hasta la fecha, el género parece estár distribuido desde el Brasil de Sur hasta Costa Rica, y no se conoce la biología de ninguna de las especies.

CLAVE PARA LOS SUBGÉNEROS Y ESPECIES

1 — Un sólo par de *npl;* en todas las especies 1 *sa,* 1 *pa,* 1 *ia,* 1 *dc* y 2 *sc* están presentes de las cerdas torácicas. Cerda *ors* falta, o es muy corta y piliforme; *oc, h* y *prsut* están siempre ausentes. Mesocoxa de la hembra con una prolongación anteroventral larga y falciforme, la cual está provista de cerditas negras a lo largo de su borde anterior. Alas pardo amarillentas, salpicadas por pequeñas manchitas hialinas. Preabdomen y oviscapo están bien comprimidos. Región apical del oviscapo está encorvada en ángulo recto hacia abajo; su región preapical es más delgada que la apical. En el ala r_{2+3} y m_1 con apéndice de nervadura corto ..... Subgénero *Neopyrgota* Hendel s. str.

2 — Longitud del margen dorsal del pedicelo casi igual a la longitud total del postpedicelo. Aproximadamente la 2/5 partes apicales del oviscapo están encorvadas hacia abajo. Coxas sin cerdas notables. Palpos maxilares no son más largos que el anteclípeo. 7-8 mm. — Paraguay, S. Brasil ..... *N.* (*N.*) *calcarata* Hendel ♀.

2' — Longitud total del postpedicelo considerablemente major que la longitud del margen dorsal del pedicelo. Sólo la 1/4 parte apical del

oviscapo está encorvada hacia abajo. Cada coxa con una cerda negra, larga y fuerte. Palpos maxilares considerablemente más largos que el anteclípeo. 9 mm. — S. Brasil ..... *N.* (*N.*) *falciterebra* Hennig ♂ ♀

1'— 2 pares de *npl* bien desarrolados. Abdomen y oviscapo deprimidos ..... Subgénero *Allopyrgota*, nov.

3 — Un sólo par *dc* (el prescutellar) está presente; en el tórax *h, prsut* y *acr* siempre faltan.

4 — Cabeza provista de 1 par *oc*; r_{2+3} y m_1 sin apéndice de nervadura. Parte basal del oviscapo ancha y redondeada. Frente casi totalmente pardo negruzca.

5 — Palpos maxilares con márgenes laterales aproximadamente paralelas. 14 mm. — Costa Rica ..... *N.* (*A.*) *picea* Hennig, ♂ ♀

5'— Ápice de los palpos maxilares poco ensanchada. 15 mm. — Costa Rica ..... *N.* (*A.*) *major* Hennig, ♂ ♀

4'— *oc* ausente; r_{2+3} con un apéndice de nervadura corta. Frente amarillo tostada, mitad anterior rojizo. 6 mm. — Brasil: São Paulo ..... *N.* (*A.*) *appendiculata* Hennig, ♂ ♀

3'— Tórax con 4 pares de *dc*, 1 *acr* (el prescutelar), además 1 *h*, 1 *prsut*, y en la cabeza 1 *ors* proclinado y convergente, largo, están presentes; *oc* ausente. r_{2+3} con un apéndice de nervadura corta. En la faz superior del ala r_{4+5} lleva cerca de su base una hilera corta de 3-4 cerditas. Frente amarillo tostada, mitad anterior rojiza. Alas pardo obscuras con grandes gotas hialinas redondeadas. 6,5 mm. Brasil: São Paulo ..... *N.* (*A.*) Hennigi, sp, n. ♂

Subgénero *Neopyrgota* Hendel s. str.

Neopyrgota (*Neopyrgota*) *calcarata* Hendel

Neopyrgota calcarata Hendel, 1934, *Encycl. Ent., Diptera 7*: 144, figs. 1-2; ♀.

Neopyrgota calcarata Enderlein, 1942, *Sitzber. Ges. naturf. Freunde* 116; ♀.

Hembra. — Cuerpo pardo obscuro, reluciente, sin oviscapo 8,0 mm. de largo; ala 10,1 mm de largo y 3,4 mm de ancho, justamente 3 veces más larga que ancha.

La cabeza (figs. 61-62) 1,93 mm de largo, 1,95 mm de ancho y 2,07 mm de alto, casi tan larga que ancha; frente y lámina cerebral pardo negruzcos, excepto una vita mediana amarillo tos-

tada en la lámina cerebral, y en su continuación, una mancha pequeña y redondeada, del mismo color, en el medio del vértice y delante de la carena transversal roma, formando en conjunto un signo de interrogación. Las demás partes del occipucio son de color pardo con matiz amarillento, y el resto de la cabeza es de color pardo obscuro, excepto una área delante del ojo, y la lámina mesofacial, las cuales son de un color amarillo pardusco pálido. Frente poco más angosta (ancho mínimo 0,85 mm) que la mitad del ancho cefálico, y entre los ojos está poco hundida. Ojo, visto de perfil, 0,86 mm de largo y 1,32 mm de alto, aproximadamente 1,5 veces más alto que largo, poco más que 2 veces tan ancho que el occipucio (0,36 mm) y poco más que 2 veces tan alto que la mejilla (0,61 mm). La carena de la lámina mesofacial es muy poco saliente, sin embargo claramente distinguible en los 2/3 superiores. Anteclípeo negro, labio pardo obscuro, palpos maxilares amarillo tostados, con cerditas largas, negras y relucientes.

Antenas colocadas aproximadamente en el 1/4 parte superior del altura ocular; escapo y pedicelo pardo amarillentos, postpedicelo ferrugíneo. Pedicelo dorsal 0,52, ventral 0,31 mm de largo y lleva cerditas negras y relucientes; postpedicelo dorsal 0,41 mm, ventral 0,54 mm de largo y 0,30 mm de ancho, ovalado subtriángular. Arista microscópicamente blanquecina, con la base pardo amarillenta; 1,4 mm de largo y está ubicada casi exactamente en la mitad de longitud del postpedicelo, pero sólo en el tercio basal del margen dorsal del mismo.

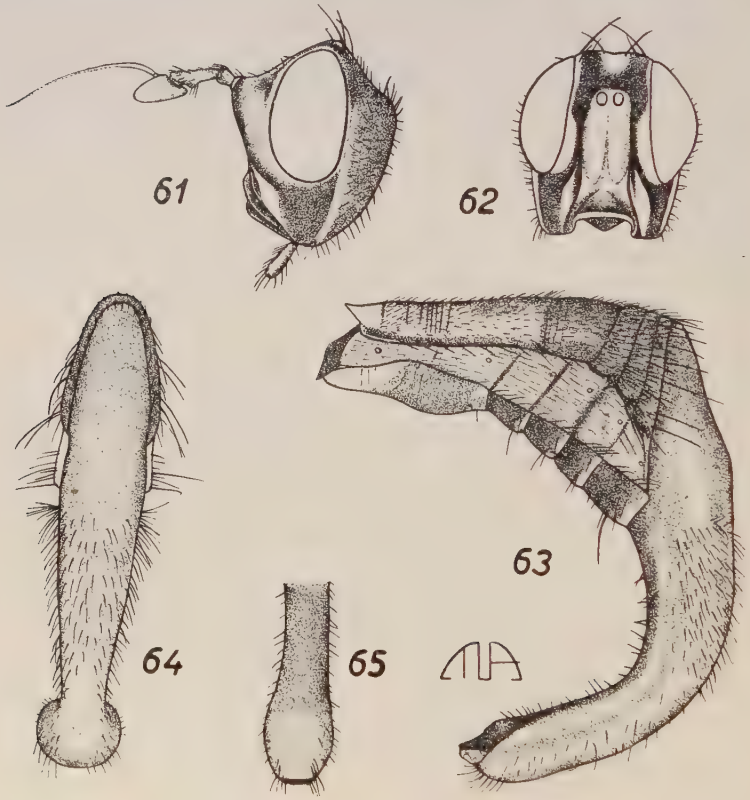
Cerdas cefálicas negros y relucientes, relativamente bien desarrolladas: 1 *ors* muy reducido, proclinado y convergente; 1 *vte* fuerte y convergente, 1 *pvt* largo y notablemente divergente, son facilmente identificables. Pelos occipitales y genales negros y relucientes.

Tórax y escutelo 2,8 mm de largo, 2,0 mm de ancho y 3,2 mm de alto, evidentemente más alto que largo, de color pardo obscuro, reluciente, excepto los márgenes angostos hasta lineales de alguns suturas pleurales, y una banda transversal angosta en el mesonoto, delante del escutelo, además la raiz alar y el margen posterior angosto del escutelo, los cuales son de color amarillo tostado.

Las cerdas torácicas son largas y relucientes, negras; poco, hasta 2 veces más largas que los pelos relativamente largos del mismo color; 1 *npl* (el par posterior), 1 *sa,* 1 *pa,* 1 *ia,* 1 *dc* (el prescutelar); 2 *sc,* el par apical cruzado, el basal convergente; son nítidamente identificables. 1 *mpl,* 1 *ptpl* y 1 *stpl* son menos distinguibles, pués apenas son más largas y fuertes que los pelos vecinos.

Coxas y fémures pardo amarillentos, tibias y tarsos amarillo tostados. Las patas no están alargadas, sino normales; coxas y fémures están revestidos con pelos negro parduscos, tibias y tarsos

con pelos amarillo dorados, relucientes; cada fémur lleva una cerda erecta posteroventral prebasal, el fémur posterior está provista además de otra cerda poco más corta, mediana o proximomediana. Fémur anterior en su mitad, fémures medianos y posteriores en su



Neopyrgota calcarata Hendel ♀ — 61 - cabeza, vista lateral; 62 - ídem, vista anterior; 63 - preabdomen y oviscapo, vista lateral; 64 - oviscapo, vista dorsal; 65 - parte apical del oviscapo, vista dorsal. Dibujado con un aumento de 25x.

tercio distal son los más gruesos. Ninguna de las tibias están dorsalmente escotada. La región dorso apical, transversalmente ovalada de las metacoxas lleva cerditas adyacentes, densa y paralelamente colocadas, de color negro brillante; en las mesocoxas una prolongación anteroventral falciforme y larga lleva la misma clase de cerditas a lo largo de su borde anterior, las cuales asemejan a pestañas. Empodio setiforme, completamente desnudo.

Ala (lám. 4, fig. N) pardo amarillento pálida, salpicada con numerosas gotitas hialinas poco nítidas; es más obscura en su mi-

tad, hacia el margen anterior. r_1 lleva una hilera de cerditas cortas y ifnas desde sua base hasta au ápice; r_{4+5} totalmente desnuda. La nervadura r_{2+3} aproximadamente en su 1/4 parte distal está provista de un apéndice corto, que está colocado justamente en frente de un apéndice de la nervadura m_1, también múy corta. 1ª sección costal 1,70, 2ª 3,07, 3ª 1,63 y 4ª 1,16 mm de largo. Sección prebasal de m_1 2,34, mediana 1,70 y última 1,95 mm de largo; *ta* está ubicada poco proximal del tercio distal de la célula discoidal (*Cd*), y poco proximal del ápice de la r_1. Ambas escamas son ocráceo blanquecinas, lineales; la escama alar lleva una hilera de cilias cortas, negro parduscas y relucientes, y entre ambas escamas hay un mechón marginal de 6-8 pelos largos del mismo color, 3-5 veces más largos que las cilias. Balancines amarillo pálidos.

Preabdomen (fig. 63) 3,4 mm de largo, en el 3º tergito es el más ancho (1,23 mm) y en su base el más angosto, tan comprimido como el oviscapo. El 3º tergito está unido con el 1º+2º síntergito sin membrana intersegmental, pero una sutura fina transversal marca aún el límite entre ellos. Tergitos y esternitos son de color pardo obscuro, relucientes, sólo el 1º+3º síntergito está provista de un par de vitas amarillentas. El 1º+2º sínesternito es el más largo entre todos. El 1º+3º síntergito aproximadamente es 5 veces más largo que los 3 tergitos distales juntos. Tergitos están provistos de pelos adyacentes, finos, pero en los márgenes posteriores largos, de color negro pardusco reluciente, y los esternitos llevan pelos del mismo color, pero erectos. La longitud de los tergitos en la linea mediana: 1º+3º 2,89 (1º+2º 2,04 y 3º 0,85), 4º 0,27, 5º 0,18 y 6º 0,12 mm.

Oviscapo (figs. 63-65) pardo amarillento, reluciente, comprimido y en su 2/5 parte apical está encorvado en un ángulo recto hacia abajo; dorsalmente casi 2 veces tan largo como el abdomen; dorsal 6,82, ventral 3,25 mm de largo, en sua base 0,91, y en su ápice 0,77 mm de ancho; su tercio basal es desnudo, su tercio mediano densamente, y su tercio apical esparcidamente piloso, los pelos son negros parduscos relucientes y finos.

Localidad típica: Paraguay. — Tipo: ?

Material revisado: ♀ Campos do Jordão, 1200 m (Brasil, S. Paulo) XI-1952 (L. Travassos Fº); devuelto al Departamento de Zoologia, São Paulo.

Neopyrgota (*Neopyrgota*) *falciterebra* Hennig

Neopyrgota falciterebra Hennig, 1936, *Arb. morph. taxon. Ent.* 3:252.
Neopyrgota uniappendix Hennig, 1936, *l.c.* 3:253 (nueva sinonimía).

Hembra. — Cuerpo pardo hasta pardo amarillento, sin oviscapo 9,2-9,3 mm de largo; ala 12,5-13,0 mm de largo y 3,9-4,0 mm de ancho, 3,2 veces mas larga que ancha.

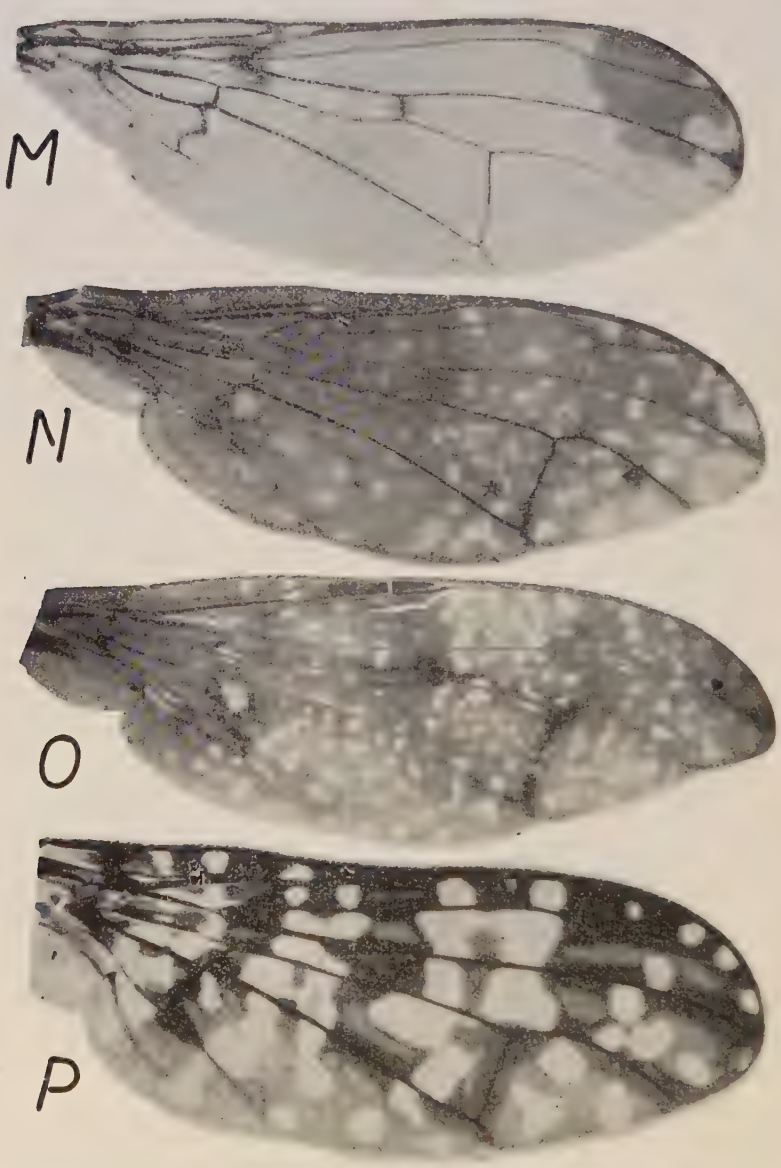


Lámina 4. — Fotografía del ala de: M, *Leptopyrgota pulchra,* sp. n.; N, *Neopyrgota* (*Neopyrgota*) *calcarata* Hendel; O, *Neopyrgota* (*Neopyrgota*) *falciterebra* Hennig; P, *Neopyrgota* (*Allopyrgota*) *hennigi,* subg. n., sp. n. — (Foto M. L. Aczél).

La cabeza (figs. 66-67) es 2,02-2,04 mm de largo, 2,38-2,52 mm de alto, casi tan alta como ancha; amarillo tostada con manchas y lineas obscuras; la frente es de color pardo negruzco, excepto los márgenes laterales lineales y un triángulo mediano, largo y angosto, que se termina antes de alcanzar con su ápice el margen anterior, los cuales son amarillo tostados. En la mitad superior del occipucio hay un diseño pardo amarillento claro, que se consta principalmente de un borde lineal sobre los márgenes superiores y laterales del occipucio, bordeando el lado posterior de la carena transversal, y se extienden hacia ambos lados. En las mejillas, debajo de los ojos hay una mancha triángular pardo obscuro; los límites laterales de la lámina mesofacial están bordeados por líneas pardo negruzcas brillantes. Frente muy angosta, solamente 2/5 tan ancha (ancho mínimo en el vértice 0,85-0,95 mm) como el ancho cefálico, y entre los ojos está levemente hundida. Ojos, vistos de perfil, 0,95-0,93 mm de largo y 1,63-1,65 mm de alto, casi 1,7 veces más altos que largos, casi 2 veces más anchos que el occipucio (0,54-0,54 mm) y aproximadamente 2,5 veces más altos que las mejillas (0,61-0,72 mm). La carena de la lámina mesofacial es lineal y apenas saliente, apenas visible en la mitad superior. Partes bucales: anteclípeo pardo negruzco mate, palpos maxilares amarillo tostado rojizos, considerablemente más largos que el anteclípeo y están provistos de cerditas negras y relucientes, moderadamente largas; labelo amarillo tostado, ornamentado con lineas pardo obscuras.

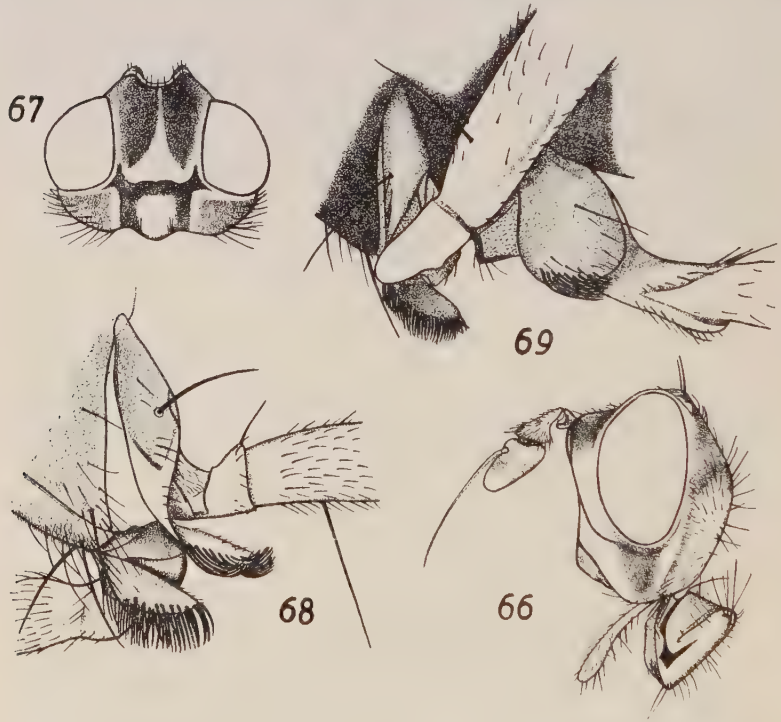
Antenas colocadas aproximadamente en la 1/5-1/6 parte superior de la altura ocular; escapo y pedicelo pardo amarillentos, postpedicelo pardo rojizo claro, mate. Pedicelo dorsal 0,63-0,66 mm, ventral 0,27-0,29 mm de largo y lleva cerditas adyacentes, negras; postpedicelo largamente ovalado subtriángular, dorsal 0,63-0,57, ventral 0,88-0,85 mm de largo, y 0,41-0,43 mm de ancho. Arista micropubescente, amarillo pardusca, 1,9-1,8 mm de largo, y está situada casi exactamente en la mitad de la longitud del postpedicelo, y casi en la 1/4 parte basal del margen dorsal del mismo.

Cerdas cefálicas negro relucientes: 1 *ors* muy corto y fino, distinguible solamente por su ubicación, pués es mucho más débil que los pelos frontales; 1 *pvt* divergente y 1 *vte* convergente bien desarrollados.

Tórax con el escutelo pardo amarillento, pero las suturas están bordeadas con márgenes angostas, amarillo tostados; las pleuras son relucientes, el mesonoto casi mate; 3,4-3,7 mm de largo, 2,4-2,9 mm de ancho y 3,6-3,9 mm de alto, poco más alto que largo. — Las cerdas torácicas son negras y relucientes: 1 *npl* (el par posterior), 1 *sa*, 1 *pa*, 1 *ia*, 1 *stpl*, 2 *sc* (el par apical cruzado, el

par basal casi paralelo) son nítidamente distinguibles; 1 *dc* (el prescutelar) muy débil y apenas más largo y fuerte que los pelos mesonotales, 1 *ptpl* y 1 *mpl* son más fuertes, pero apenas son más largos que los pelos vecinos.

Coxas y fémures amarillo parduscos, tibias y tarsos amarillo tostados; patas normalmente largas; macroquetas como en *N. calcarata* pero más largas y llamativas. Femur anterior en su mitad, fémures medianos y posteriores en su tercio distal son los más

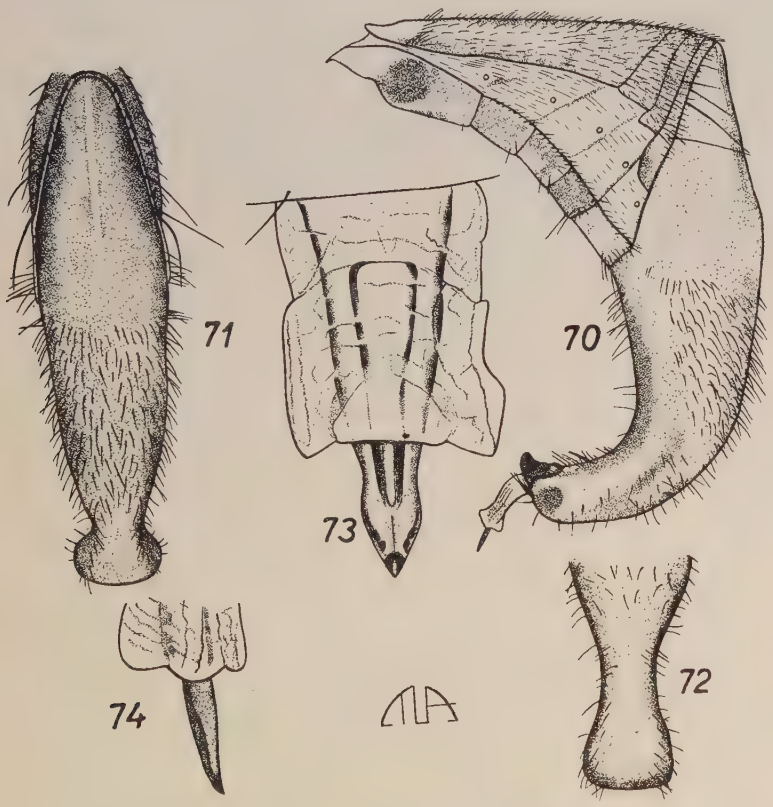


Neopyrgota falciterebra Hennig ♀ — 66 - cabeza, vista lateral; 67 - ídem, vista dorsal; 68 - mesocoxas, vista anterolateral; 69 - meso y metacoxa, vista lateral. Dibujado con un aumento de 25x, excepto las figuras 68-69 (40x).

gruesos. Ninguna de las tibias está dorsalmente escotada. Meso y metacoxas (figs. 68-69) como en *N. calcarata*. Empodio setiforme, desnudo. Cada una de las precoxas y mesocoxas lleva una cerda dorsal, negra y reluciente, bien larga, las cuales faltan en *N. calcarata*.

Alas (lám. 4, fig. O) pardo amarillento pálidas, con numerosas gotitas hialinas, poco nítidas. r_{1+5} totalmente desnuda en ambas caras del ala. La nervadura r_{2+3} aproximadamente en su 1/4

parte distal está provista de un apéndice corto, que está ubicado justamente enfrente a la *tp;* la 1/4 parte proximal de la última sección de la m_1 lleva también un apéndice corto, que se dirige hacia el apéndice de la nervadura r_{2+3}. 1ª sección costal 1,59-1,81, 2ª 4,22-4,47, 3ª 2,04-1,80, y 4ª 1,27-1,50 mm de largo; sección prebasal de la m_1 2,81-3,02, mediana 2,18-2,29, y última 2,68-2,48 mm de largo; *ta* está situada poco pero nítidamente distal de la mitad



Neopyrgota falciterebra Hennig ♀ — 70 - preabdomen y oviscapo, vista lateral; 71 - oviscapo, vista dorsal; 72 - parte apical del oviscapo, vista dorsal; 73 - ovipositor, vista dorsal; 74 - ídem, vista lateral. Dibujado con un aumento de 25x, excepto las figuras 73-74 (100x).

de la célula discoidal (*Cd*) y poco proximal del ápice de la r_1. Ambas escamas son lineales, con cilias y cerditas como en *N. calcarata.* Balancines ocráceo pálidos con el capitelo amarillo tostado rojizo.

Preabdomen (fig. 70) 3,7-3,75 mm de largo, y en el 3º tergito es poco más ancho (1,30-1,34 mm) que en otra parte, pués es casi uniformemente comprimido como el oviscapo. El 3º tergito está unido con el 1º+2º síntergito, pero el 3º esternito está separado del sínesternito basal, como en *N. calcarata*. Tergitos y esternitos pardo amarillentos hasta amarillo parduscos, y el 1º+3º síntergito está provista de un par de vitas amarillentas, a veces muy borrosas, como en *N. calcarata*. El 1º+3º síntergito aproximadamente 6 veces más largo que los 3 tergitos distales juntos. La longitud de los tergitos en la linea mediana: 1º+3º 3,06-3,22 (1º+2º 2,29-2,29, y 3º 0,77-0,93), 4º 0,22-0,22, 5º 0,16-0,18, y 6º 0,09-0,11 mm.

Oviscapo (figs. 70-72) pardo amarillento rojizo, hacia el ápice más claro, reluciente, comprimido y su 1/4 parte apical está encorvada hacia abajo en un ángulo recto; su lado dorsal es dos veces tan largo como el preabdomen, dorsal 6,95-7,15, ventral 3,43-3,34 mm de largo, en la base 1,25-1,36 y en el ápice 1,02-1,04 mm de ancho; su mitad basal es desnuda, su mitad apical es pilosa, los pelos son negros, relucientes. Ovipositor (figs. 73-74).

Localidad típica: Itatiaia y São Paulo en Brasil.

Tipo: en el Museo de Hamburgo.

Material revisado: 2 ♀ ♀ Nueva Teutonia (Brasil, Santa Catarina) X-1948 (F. Plaumann); un ejemplar devuelto al Departamento de Zoologia en São Paulo, otro ejemplar depositado en el Instituto Miguel Lillo.

Subgénero *Allopyrgota* nov.

Neopyrgota (*Allopyrgota*) *appendiculata* Hennig

Neopyrgota appendiculata Hennig 1936, *Arb. morph. taxon. Ent.* 3:252; ♂.
Neopyrgota appendiculata Hennig, 1937, l.c. 4:209 (nota).

Especie descripta de São Paulo en Brasil, posteriormente encontrada también en Mendoza, Argentina. Tipo en el Museo de Hamburgo.

Neopyrgota (*Allopyrgota*) *hennigi*, sp. n.

Macho — Cuerpo 6,5 mm de largo, pardo hasta pardo obscuro, reluciente; ala 7,1 mm de largo y 2,4 mm de ancho, 3 veces más larga que ancha.

La cabeza (figs. 75-76) 1,61 mm de largo, 1,63 mm de ancho y 1,66 mm de alto, amarillo rojizo; una banda vertical angosta entre el margen inferior del ojo y el margen bucal, las láminas genoverticales muy reducidas y en su continuación una vita lineal en la lámina cerebral, además el margen inferior de la lámina mesofa-

cial, son pardo obscuros. Frente casi tan ancha (ancho mínimo 0,75 mm delante del vértice) como la mitad del ancho cefálico y entre los ojos está levemente hundida. Ojos, vistos de perfil, 0,66 mm de largo y 1,04 mm de ancho, 1,5 veces más alto que largo, sólo 1,3 veces más ancho que el occipucio (0,50 mm), y 2 veces más alto que las mejillas muy anchas (0,52 mm). Anteclípeo relativamente ancho, pardo negruzco, cubierto con pruina grisácea; palpos maxilares pardo amarillento rojizos, cortos, no son más largos que el anteclípeo y llevan cerditas negras, relucientes.

Antenas están colocadas en la 1/5 parte superior de la altura ocular; escapo y pedicelo amarillo parduscos, postpedicelo amarillo rojizo. Pedicelo dorsal 0,41, ventral 0,25 mm de largo, y lleva pelos adyacentes, negros y relucientes; postpedicelo ovalado, dorsal 0,36, ventral 0,45 mm de largo, y 0,30 mm de ancho. Arista micropilosa, pardo obscura, con el tercio basal amarillo tostado, 0,98 mm de largo; está colocado entre el tercio basal y la mitad del postpedicelo, y en la 1/5 parte basal del margen dorsal del mismo.

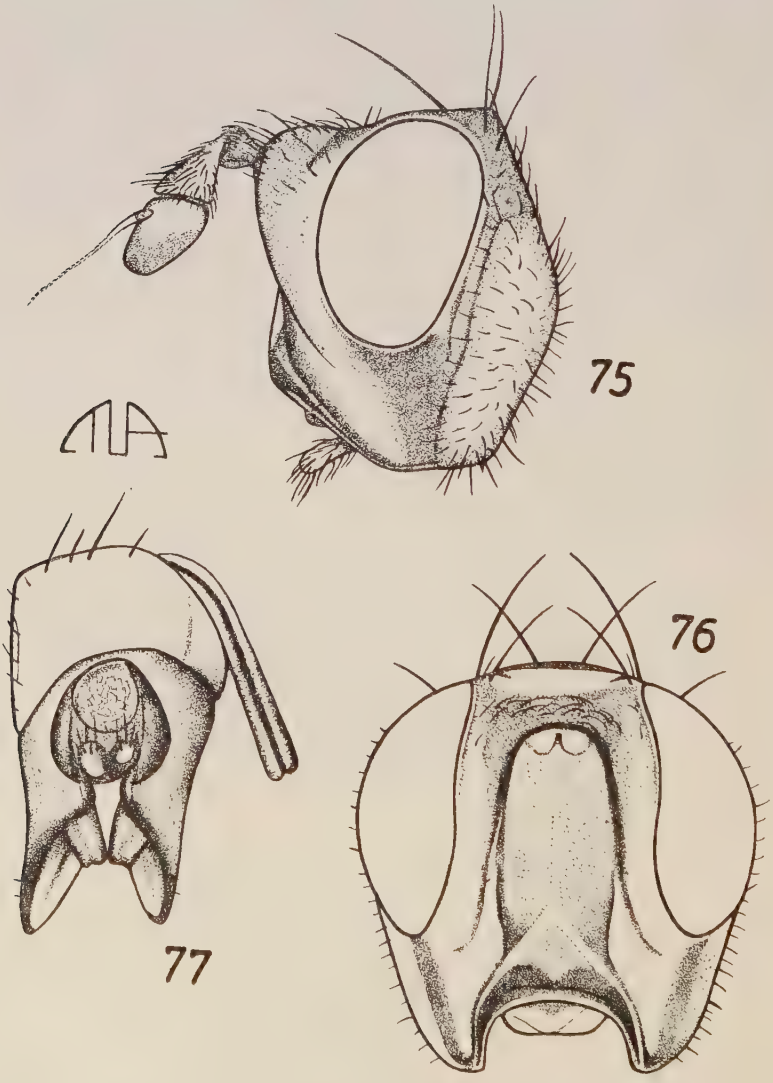
4 pares de cerdas cefálicas, negras y relucientes, excepcionalmente largas, están presentes: 1 *ors* proclinado y múy convergente, poco más largo que los demás pares: 1 *vti* muy convergente y 1 *pvt* muy divergente, los cuales de su parte son casi 2 veces más largos que el par *vte* muy divergente.

Tórax con el escutelo 2,4 mm de largo, 1,9 mm de ancho y 2,4 mm de alto, tan alto como largo, pardo obscuro, reluciente; postpronoto (lóbulo humeral), notopleura y raíz alar ocráceo pálidos, y mesonoto delante del escutelo pardo amarillento claro. Las cerdas torácicas son negras y relucientes, bien desarrolladas y nítidamente identificables: 1 *h*, 2 *npl*, 1 *prsut*, 1 *mpl*, todos casi de igual largo; 1 *ptpl*, 1 *stpl*, 1 *sa* 1 *pa*, 1 *ia*, 2 *sc* (el par apical convergente pero no cruzado) son poco más largos que los pares anteriormente enumerados; además 4 (1+3) pares *dc* y 1 par *acr* prescutelar están presentes, los 2 pares anteriores de las cerdas *dc*, y el *acr* son tan largos como los pares *npl*, los 2 pares posteriores de *dc* son más largos.

Coxas y patas pardo obscuras; las patas no son alargadas sino de normal largo. Cada fémur lleva una cerda posteroventral prebasal, negra y reluciente, fina y relativamente corta. Fémures anterior y mediano en su mitad, posterior en su tercio distal, son los más gruesos. Ninguna de las tibias está escotada. Empodio setiforme, desnudo, amarillo tostado reluciente.

Alas (lám. 4, fig. P) pardo obscuras con gotas hialinas claramente delimitadas, a veces confluyentes. En la cara superior del ala, la nervadura r_1 lleva una hilera densa de cerditas negras desde su base hasta el ápice, y la r_{4+5} lleva en su región basal 3 cerditas. 1ª sección costal 1,48, 2ª 2,16, 3ª 1,16, y la 4ª 0,91 mm de

largo. Sección prebasal de la m_1 1,52, mediana 1,13, y última 1,61 mm de largo; *ta* está colocada poco distal de la mitad de la célula discoidal. — Escamas blanquecinas, la torácica lineal, la escama alar es algo más ancha y lleva una densa hilera de cilias par-



Neopyrgota hennigi, sp. n. ♂ — 75 - cabeza, vista lateral; 76 - ídem, vista anterior; 77 - epandrio, vista dorsal. Dibujado con un aumento de 40x, excepto la fig. 77 (100x).

do obscuras más largas que el ancho de la escama. Balancín amarillo tostado claro, escabelo levemente rojizo.

Preabdomen largamente ovalado, 2,7 mm de largo, en el 4º tergito es el más ancho (1,43 mm) y en la mitad del 1º+2º síntergito es el más angosto; el 3º tergito está separado del basal síntergito por membrana intersegmental. Todos los tergitos y esternitos son pardo negruzcos, poco relucientes, y están provistos de pelos negros y relucientes, finos y adyacentes. La membrana pleural (intrasclerital) es pardo obscura, mate. El 5º esternito es el más ancho y el 1º+2º es el más angosto entre todos. La longitud de los tergitos en la linea mediana: 1º+2º 1,13, 3º 0,50, 4º 0,48 y 5º 0,95 mm.

Postabdomen (fig. 77): 7º+8º síntergito pardo negruzco, brillante, epandrio pequeño, de color ambar obscuro.

Holotipo ♂: Campos do Jordão, 1200 m (Brasil, São Paulo) 18-X-1952 (d'Almeida & Travassos F.); devuelto al Departamento de Zoologia en São Paulo.

Neopyrgota (*Allopyrgota*) *major* Hennig

Neopyrgota major Hennig, 1936, *Arb. morph. taxon. Ent.* 3:251.

Descripta sobre 1 ♂ y 2 ♀ ♀, de Costa Rica: San José. Tipos en el Museo de Hamburg y en el Deutsches Entomologisches Institut en Berlin-Friedrichshagen.

Neopyrgota (*Allopyrgota*) *picea* Hennig

Neopyrgota picea Hennig, 1936, *Arb. morph. taxon. Ent.* 3:250-251.

Especie descripta sobre varios ejemplares ♂ y ♀, también de Costa Rica: San José. Tipos en el Museo de Hamburg, y en el Deutsches Entomologisches Institut en Berlin-Friedrichshagen.

Género *Tropidothrinax* Enderlein

Tropidothrinax Enderlein, 1942, *Arch. f. Naturg.* 79 A 11:105, 115-116.

Género endémico para la región neotropical.

Tropidothrinax boliviensis Enderlein

Tropidothrinax boliviensis Enderlein, 1942, *Arch. f. Naturg.* 79 A 11:116; ♀.

El género y la especie fueron descriptos sobre un sólo ejemplar, de la provincia de Sara en Bolivia.

Género *Idiopyrgota* nov.

Espécie genérica: *I. setiventris,* sp. n., Brasil: Mato Grosso.

Según la clave de Enderlein (1942) se podría colocar la especie genérica solamente en el género *Tropidothrinax* Enderlein, sin embargo, sus caracteres son muy distinctos de los de *T. boliviensis,* publicados en la descripción original lamentablemente deficiente. Sin duda, la especie *setiventris* no parece tener lugar ni en *Tropidothrinax,* ni en otro género. Se diferencia mucho de *Tropidothrinax* por los fémures provistos de una sola hilera posteroventral de cerdas ("Schenkel unten mit 2 Längsreihen langer Borsten"), por llevar en la cabeza 1 par de *ors* y en el tórax 1 *ia* y 2 *dc,* pero por carecer de cerdas *prsut* y *acr,* mientras que en *T. boliviensis* las cerdas *ors, ia* y el par anterior de *dc* están ausentes, y los pares *prsut* y *acr* prescutelar presentes; además por su tipo de diseño alar muy característico, el cual es completamente distincto del de *T. boliviensis* ("Flügel ziemlich dunkelbraun mit hyaliner Tropffleckung, 1., 2. und 5. Siebentel des Flügels hyalin"). Representa un género múy probablemente vecino, pero distincto de *Tropidothrinax.*

Los demás caracteres morfológicos del género se pueden hallar en la clave de géneros y en la descripción detallada de la especie genérica.

Distribución geográfica: Brasil: Mato Grosso. Parece ser endémico para la región neotropical.

Idiopyrgota setiventris, sp. n.

Hembra: Cuerpo amarillo tostado, sin oviscapo 8,9-9,5 mm de largo; ala 9,1-9,4 mm de largo y 3,0-3,1 mm de ancho, 3 veces más larga que ancha.

La cabeza (figs. 78-79) es 2,16-2,36 mm de largo, 2,90-2,92 mm de ancho y 2,54-2,70 mm de alto, amarillo tostada; los dos tercios anteriores de la frente son ferrugíneos, una mancha triángular debajo de los ojos es pardo; la lámina ocelar sin ocelos, y un par de manchitas ovaladas a ambos lados de ésta en la lámina cerebral, son de color pardo obscuro. Frente angosta, más angosta que la mitad del ancho cefálico (ancho mínimo 1,13-1,18 mm en la región anterior), ensanchándose levemente hacia el vértice. La carena transversal del vértice es roma pero bien marcada. Ojo, visto de perfil, 1,02-1,00 mm de largo y 2,02-2,11 mm de alto, 2 veces más alto que largo, aproximadamente 1,3 veces más ancho que el occipucio (0,59-0,66 mm) y 4-5 veces más alto que las mejillas relativamente angostas (0,45-0,41 mm). La carena de la lámina mesofacial es laminar con el margen cóncavo y afilado, y llega aproximadamente hasta el medio de la lámina; las fosas antenales son

bien profundas y angostas, estrechándose hacia abajo, y terminan en una punta aguda en el tercio inferior de la lámina. Anteclípeo y labelo pardo obscuros, anteclípeo cubierto con una leve pruina grisácea; palpos maxilares amarillo tostado rojizos, provistos de cerditas rojas con reflejos amarillo dorados, y son poco más largos que el anteclípeo corto.

Antenas (fig. 80) colocadas aproximadamente en la altura del margen superior del ojo; escapo y pedicelo son amarillo parduscos, postpedicelo amarillo rozijo. Pedicelo dorsal 0,62-0,61, ventral 0,43-0,45 mm de largo y lleva cerditas rojo parduscos, relucientes en color amarillo dorado. Postpedicelo dorsal 0,59-059, ventral 0,70-0,68 mm de largo, y 0,36-0,38 mm de ancho. Arista micropilosa, blanquecina, con la parte basal levemente engrosada amarillo tostada; 1,8-1,9 mm de largo, está ubicada en la mitad del postpedicelo y en la 2/5 parte basal del margen dorsal del mismo.

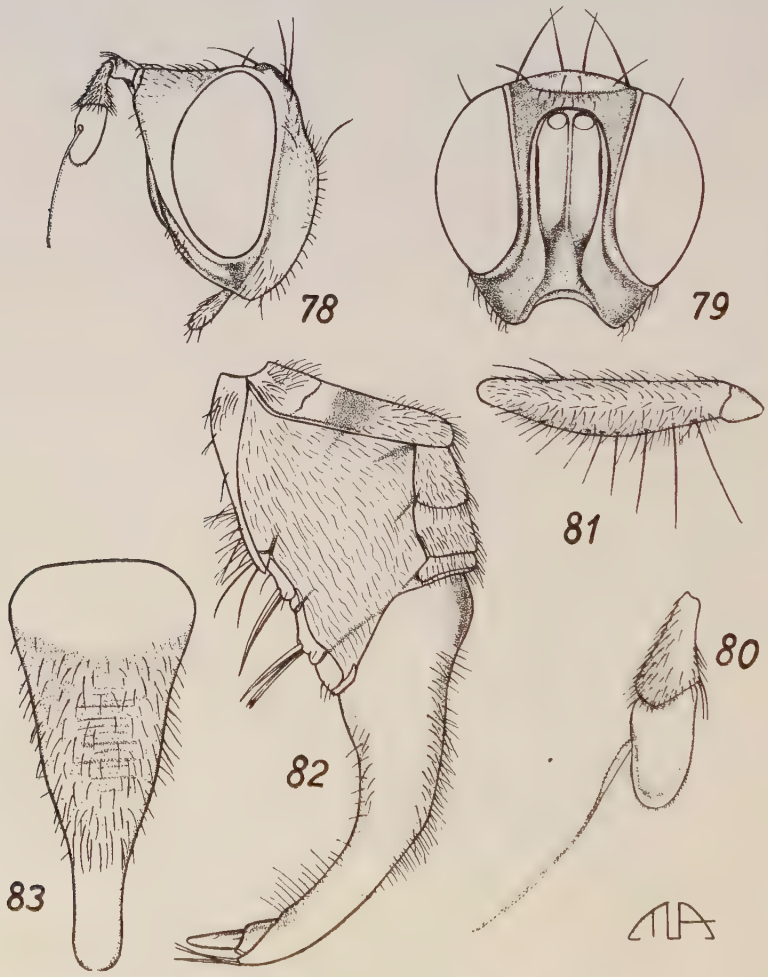
Cerdas cefálicas rojo parduscas, relucientes; 5 pares nítidamente distinguibles están presentes: 1 *ors* muy divergente y apenas reclinado, 1 *oc* proclinado y poco divergente, 1 *pvt* divergente, 1 *vti* convergente y 1 *vte* casi paralelo; *ors* y *vte* son casi igual cortos, los demás pares son aproximadamente 2 veces más largos que éstos, y el par *oc* es poco más largo que los demás.

Tórax con el escutelo 3,3-3,8 mm de largo, 3,1-3,2 mm de ancho y 3,4-3,5 mm de alto; amarillo tostado con un diseño pardo amarillento hasta pardo obscuro; una faja vertical en la parte anterior del anepisterno (mesopleura) y katepimerón (esternopleura) desde la sutura notopleural hasta la mesocoxa, con su mitad inferior más amarillenta, o pálida hasta ausente; mesopleurito ("hypopleura") totalmente; una manchita ovalada en la parte anterodorsal del anepimerón (pteropleura); mesonoto con un par de vitas anchas entre las lineas dorsocentrales e intraalares, las cuales siguen hasta la escama torácica; cada una de las cerdas *sa* están situadas en una mancha triángular, detrás de la sutura transversal (en algunas ejemplares son muy pálidas); escutelo, excepto una faja transversal anterior angosta, y el mediotergito entero.

Las cerdas torácicas son rojo amarillentas, relucientes: 2 *npl*, el par anterior poco más corto que el posterior, 1 *sa*, 1 *pa*, 1 *ia*, 1 *dc* (el par prescutelar, y delante de éste 2 pares de pelos algo más largos que los vecinos) 3 *sc* convergentes, el par apical además cruzado en su ápice, todos bien distinguibles, además 1 *mpl* y 1 *ptpl* apenas distinguibles entre pelos largos. Todos los pelos son finos y largos, erectos, amarillo rojizos y relucientes en color amarillo dorado.

Coxas y patas amarillo tostadas, tibias y tarsos con un matiz rojizo. Las patas son fuertes, normalmente largas, llevando pelos y cerdas finas y largas, rojas, relucientes en color amarillo dorado.

Cada fémur está provista de una hilera posteroventral de cerdas finas (fig. 81), de las cuales las basales son llamativamente largas



Idiopyrgota setiventris, gen. n., sp., n. ♀ — 78 - cabeza, vista lateral; 79 - ídem, vista dorsal; 80 - antena derecha, cara interna; 81 - fémur anterior izquierda, cara posterior; 82 - preabdomen y oviscapo, vista lateral; 83 - oviscapo, vista dorsal. Dibujado con un aumentode 25x, excepto la fig. 80 (40x).

(más largas que el basitarsito) y la longitud de los siguientes 3-4 se disminuye de tal medida que las más distales de la hilera ya no son más largas que los pelos. Todos los fémures en su mitad son los más gruesos. Ninguna de las tibias están dorsalmente escota-

das. Empodio desnudo, fino y setiforme, casi tan corto como los pulvilos. Tibia mediana con una espolón rojo pardusca, corta pero fuerte.

Alas (lám. 5, fig. R) amarillo parduscos, la mitad anterior es más obscura. En la cara superior del ala r_1 lleva desde la base hasta el ápice una hilera de cerditas cortas, amarillo doradas, y r_{4+5} lleva en su base una sola cerdita, en todos los ejemplares examinados. Las nervaduras r_{2+3} y m_1 no están provistas de apéndices de nervadura. 1ª sección costal 1,81-1,70, 2ª 2,36-2,70, 3ª 1,50-1,57, y 4ª 0,95-1,13 mm de largo; sección prebasal de m_1 2,09-2,25, mediana 1,52-1,61, y última 2,31-2,31 mm de largo; *ta* está situada en la 3/7 partes distales de la célula discoidal, y claramente proximal del ápice de la r_1. Álula bien ancha, lobada. Escamas lineales, escama alar lleva una hilera densa de cilias cortas y finas, amarillo doradas, y el margen entre ambas escamas lleva un mechón de pelos algo más largos y fuertes que las cilias. Balancines amarillo tostados.

Preabdomen (fig. 82) 3,8 mm de largo, en el ápice del 2º tergito es el más ancho (2,18-2,27 mm) y en el medio del 1º+2º síntergito es el más angosto, en vista dorsal es anchamente ovalado con peciolo corto. El 3º tergito está separado del síntergito basal por membrana intersegmental. Tergitos y esternitos amarillo parduscos, poco rojizos; los tergitos llevan una pilosidad densa y erecta, compuesta de pelos finos y cortos (solamente los marginales son relativamente largos), adyacentes, de color amarillo dorado; entre los esternitos solamente el 1º+2º sínesternito lleva una pilosidade densa y erecta, fina y larga, del mismo color, los esternitos distales apenas llevan pocos pelitos cortos, pero cada uno de los 3º y 4º esternitos 6-6 cerdas erectas, en una hilera transversal y preapical; las cerdas son rojo amarillentas, más largas que el ancho de los esternitos, apretadamente colocadas sobre una leve elevación careniforme, de una forma que asemejan a los dientes de un peine denso (cerdas pectíneas). Los 5º y 6º tergitos y esternitos son muy cortos y a menudo cubiertos por el tergito o esternito anterior. La base del 1º+2º sínesternito es la más ancha, su región distal y los demás esternitos son casi igual anchos. La longitud de los tergitos en la linea mediana: 1º+2º 2,09-2,22, 3º 0,70-0,57, 4º 0,59-0,45, 5º 0,20-0,07, y 6º 0,02-0,04 mm.

Oviscapo (figs. 82-83) amarillo pardusco reluciente y semitranslúcido; su mitad basal es deprimida y casi recta, y de una base ancha y desnuda se estrecha hacia su región media; su mitad apical es cilíndrico-cónico, encorvándose considerablemente hacia abajo, y termina en una punta bastante aguda, la cual lleva en una hilera transversal muy corta 6 cerdas largas, rojo amarillentas, colocadas tan densamente que se tocan en sus regiones basales. El

oviscapo está provisto de pelos largos y finos, erectos, amarillo dorados y relucientes; dorsalmente es 1,5 veces más largo que el preabdomen, dorsal 5,49-5,30, ventral 3,45-3,41 mm de largo, en la base 1,88-1,88, y en el ápice 0,20-0,36 mm de ancho.

Holotipo ♀ y paratipos 7 ♀ ♀ : Salobra (Brasil, Mato Grosso) 24-VII-1940, "Com. I.O.C." (leg. ?) y X-1938 (F. Lane); holotipo y 5 paratipos devueltos al Departamento de Zoologia en São Paulo, 2 paratipos depositados en el colección del Instituto Miguel Lillo.

Género *Carrerapyrgota* nov.

Espécie genérica: *C. miliaria,* sp. n., Brasil y Argentina.

El único género conocido hasta la fecha de Sudamérica, que difiere de todos los demás por demonstrar los siguientes caracteres en el ala: costa poco distal del ápice de la r_{4+5} desaparece completamente, y no alcanza el ápice de la m_1; simultáneamente la última sección de la m_1 se torna hacia distal cada vez más fina, y desaparece en forma de un pliegue fino, antes de alcanzar el margen alar.

De las otras regiones zoogeográficas conocemos solamente *Campylocera* y una serie de nuevos géneros de Enderlein (la mayoría de los cuales por cierto no merecerá el rango genérico) que demuestram una costa abreviada, y la última sección de la m_1 entera o también abreviada; estos son de la región etiópica: *Rhagostira* Enderlein, *Dicrostira* Enderlein, *Clemaxia* Enderlein, *Campylocera* Macquart, y *Hexamerinx* Enderlein, y en la región oriental: *Plectobrachis* Enderlein y *Teliophlebs* Enderlein. Todos estos géneros mencionados son caracterizados por tener las foveas antenales bien separadas por una carena longitudinal, mientras en *Carrerapyrgota* las foveas antenales están unidas sin el vestigio de una carena longitudinal.

La nervadura y diseño alar de la especie típica del nuevo género monotípico, son muy parecidos a los de la especie *Tephrilocampylocera irrorata* Malloch 1929, descripta de Kenya (África). Otros caracteres muy llamativos del nuevo género son: 1.) que no solamente la escama alar lleva cilias, sino también la torácica, mientras tanto en todos los demás géneros y especies examinados de la región neotropical, la escama torácica es desnuda; 2.) oviscapo deprimido, ancho triángular, con un átrio apicoventral ovalada de gran tamaño, y nitidamente delimitado, asemejando al de *Spheco-myiella* Hendel (1933, fig. 1), mientras que en todos los géneros y especies examinados de la región neotropical, el ovipositor carece de un átrio.

Los demás caracteres morfológicos de este género se pueden encontrar en la descripción de la especie genérica.

Parece ser endémico para la región neotropical.

Carrerapyrgota miliaria, sp. n.

Macho. — Cuerpo 10,2 mm de largo; ala 9,2 mm de largo y 2,9 mm de ancho, casi 3,2 veces más larga que ancha, considerablemente más angosta que en la hembra.

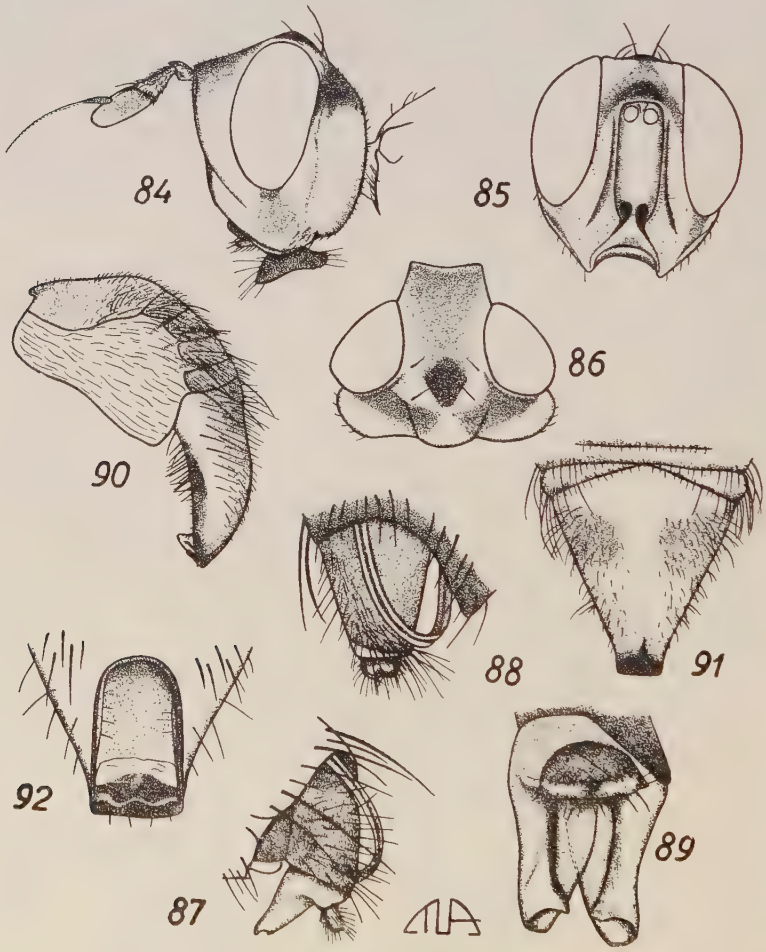
La cabeza (figs. 84-86) 2,27 mm de largo, 2,38 mm de ancho y 2,57 mm de alto, amarillo tostado con manchas pardo amarillentas hasta pardo obscuras: una banda vertical debajo de cada ojo es pardo amarillenta (en las hembras es muy pálida o ausente); la región anterior de la frente es pardo rojizo; una manchita ovalada en el centro del vértice es negro pardusco (en la hembra está prolongada hacia adelante en forma lineal y alcanza el margen anterior de la frente); en la región superior del occipucio hay un par de manchas falciformes, pardo amarillentas hasta pardas, cubriendo las suturas de la lámina cerebral; en el límite inferior de la fosa antenal ovalada y unida, profundamente cóncava y sin el vestigio de una carena longitudinal, hay un par de manchitas ovaladas y brillantes, de color pardo amarillento hasta pardo obscuro. En el vértice no existe carena transversal entre la frente y el occipucio. La frente es más angosta (ancho mínimo 0,93 mm en el medio) que la mitad del ancho cefálico, y apenas está hundida entre los ojos. Ojo, visto de perfil, 1,02 de largo y 1,77 mm de alto, aproximadamente 1,7 veces más alto que largo, 2 veces más ancho que el occipucio (0,56 mm), y casi 2,5 veces más alto que las mejillas (0,72 mm). Anteclípeo negro pardusco y cubierto con una pruinosidade grisácea; labelo pardo obscuro, y los palpos maxilares son amarillo tostados, poco rojizos, muy cortos, tan cortos como el anteclípeo, y llevan cerditas cortas, negras.

Antenas están colocadas en el 1/4 superior de la altura ocular; escapo y pedicelo pardo amarillentos, postpedicelo ferrugíneo, en su base amarillento. Pedicelo dorsal 0,54, ventral 0,38 mm de largo y está provista de pequeñas cerditas adyacentes, negras y relucientes; postpedicelo largamente ovalado, dorsal 0,63, ventral 0,80 mm de largo, y 0,34 mm de ancho. Arista micropilosa, 1,5 mm de largo, amarillo claro, con la base poco engrosada pardo amarillenta; está colocada casi exactamente en la mitad del postpedicelo, y en el tercio basal del margen dorsal del mismo.

4 pares de cerdas cefálicas, negras y relucientes, muy reducidas, están más o menos distinguibles: 1 *ors* proclinado y poco convergente, colocado aparentemente en el vértice, 1 *pvt* divergente, 1 *vti* convergente y 1 *vte* divergente; *pvt* casi 2 veces más largo que los demás pares, *vti* y *vte* son a veces insignificantes.

Tórax con el escutelo 3,2 mm de largo, 3,0 mm de ancho y 3,2 mm de alto, pardo amarillento hasta pardo obscuro con diseño más claro, amarillo tostado hasta amarillo pardusco. Ese diseño consta del lóbulo humeral y una área angosta limitrofe, de una ban-

da vertical en la parte posterior de las pleuras anepisterno (mesopleura) y katepisterno (esternopleura), la cual puede estar interrupta en la región inferior del anepisterno; de la raíz alar, y de los



Carrerapyrgota miliaria, gen. n., sp. n. — 84 - cabeza del macho, vista lateral; 85 - ídem, vista anterior; 86 - ídem, vista dorsal; 87 - postabdomen del macho, vista lateral; 88 - ídem, vista dorsal; 89 - epandrio, vista dorsal; 90 - preabdomen y oviscapo, vista lateral; 91 - oviscapo, vista dorsal; 92 - ápice del oviscapo, vista ventral, demostrando el átrio. Dibujado con un aumento de 25x, excepto las figuras 87, 88, 92 (40x) y 89 (90x).

márgenes laterales del mesonoto (excepto entre la sutura transversal y la cerda *sa*).

Las cerdas y pelos torácicas son negros y relucientes: en lugar de la cerda *h* está una hilera obliqua de 6-9 cerditas (en las hembras más fuertes) presente, cual hilera se continua en otra hilera que sigue bordeando los márgenes superior y posterior del anepisterno (mesopleura); 1 *npl* (el posterior), 1 *sa*, 1 *pa*, 1 *ia*, 1 *dc* (el par prescutelar), 2 *sc* (apical y basal) convergentes, son nítidamente identificables. 1 *ptpl* a veces también distinguible, por estar algo más fuerte que los pelos vecinos largos.

Coxas y patas amarillo parduscas hasta pardo amarillentas, las procoxas son deprimidas y aplastadas, llamativamente anchas. Patas normalmente largas y fuertes, llevan pelos adyacentes, negros y relucientes. Fémures anterior y mediana en su mitad, el posterior en su tercio distal son los más gruesos. Cada fémur lleva una cerda posteroventral prebasal, mucho más corto y menos notable que en las especies de *Neopyrgota*, el fémur posterior lleva además una cerda proximomediana, la cual en las hembras está ausente. Ninguna de las tibias está dorsalmente escotada; el ápice de la tibia mediana lleva 2 espolones poco notables. Empodio desnudo, amarillo reluciente, fino y corto, setiforme, tan corto como los pulvilos, y más corto y fino que los pelos apicodorsales del distitarsito.

Alas (lám. 5, fig. S) pardo pálidas hasta pardo amarillentas, salpicadas con gotitas y manchas hialinas y borrosas, a veces confluyentes. En la cara superior del ala, la nervadura r_1 lleva una densa hilera de cerditas negras desde la base hasta el ápice, pero r_{4+5} es completamente desnuda. El caracter más llamativo genérico es que la costa termina poco distal del ápice de la r_{4+5}, y que la última sección de la m_1 se torna cada vez más fina hacia distal, y desaparece en forma de un pliegue fino antes de alcanzar al margen alar. La nervadura r_{2+3} está provista de un apéndice corto, colocado distal de la altura de *tp*. 1ª sección costal 1,70, 2ª 2,61, y 3ª 1,50 mm de largo. Sección prebasal de la m_1 2,00, mediana 1,36 y última 2,18 mm de largo; *ta* está colocada entre la mitad y el tercio distal de la célula discoidal, y levemente distal del ápice de la r_1. Ambas escamas son amarillo tostado claras, lineales, y ambas llevan cilias cortas y finas, amarillo claras y relucientes, aproximadamente tan largas como el ancho de las escamas. Balancín amarillo tostado rojizo.

Preabdomen ovalado, 4,8 mm de largo, en la parte distal del 1º+2º síntergito es el más ancho (1,95 mm) y en la base es el más angosto; el 3º tergito está normalmente separado del 1º+2º síntergito. Los tergitos y esternitos son pardo negruzcos, y llevan pelos adyacentes, negros y relucientes; los esternitos son casi desnudos y los 3º hasta 5º llevan pocos pelos anteapicales arectos. Membrana pleural negro grisáceo mate (en las hembras con manchas pardo rozijas hasta amarillas). La base del 1º+2º sínester-

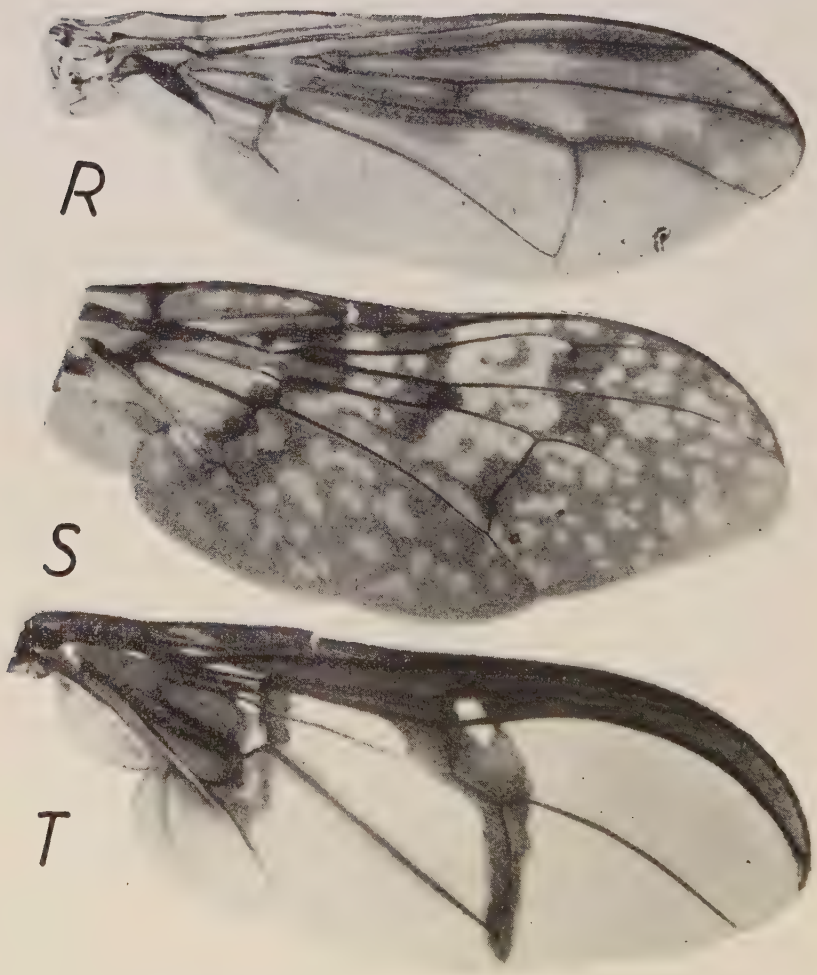


Lámina 5. — Fotografía del ala de: R, *Idiopyrgota setiventris*, gen. n., sp. n.; S, *Carrerapyrgota miliaria*, gen. n., sp. n.; T, *Tauroscypson andina*, sp. n. — (Foto M. L. Aczél).

nito y el ápice del 5º son los más anchos. La longitud de los tergitos en la linea mediana: 1º+2º 1,85, 3º 0,72, 4º 0,95, y 5º 1,13 mm.

Postabdomen (figs. 87-89): 7º+8º tergito pardo obscuro hasta pardo amarillento, brillante; el pequeño epandrio con los surestilos, y con los cercos bilobados, es amarillo tostado, reluciente.

Hembra. — Muy parecida al macho. Cuerpo sin oviscapo 7,8-8,3 mm de largo; ala 8,5-8,3 mm de largo y 3,2-3,4 mm de ancho, solamente 2,6-2,4 veces más larga que ancha (dimorfismo sexual).

Cabeza 2,04-2,04 mm de largo, 2,02-2,63 mm de ancho y 2,18-2,66 mm de alto. Ojos, vistos de perfil, 0,91-0,91 mm de largo y 1,41-1,81 mm de lato, 1,5-2,0 veces más altos que largos, 1,3-1,6 veces más anchos que el occipucio, y 2,3-2,5 veces más altos que las mejillas relativamente anchas. Ancho mínimo de la frente (en su región mediana) 0,85-1,07 mm. Antenas: pedicelo dorsal 0,56-0,57, ventral 0,38-0,34 mm de largo; postpedicelo dorsal 0,63-0,79, ventral 0,77-0,93 mm de largo, y 0,38-0,43 mm de ancho. Arista 1,6-1,8 mm de largo.

Tórax 3,0-3,2 mm de largo, 2,3-2,5 mm de ancho y 2,7-3,0 mm de alto. — Alas, escamas, balancines y patas como en el macho. 1ª sección costal 1,47-1,59, 2ª 2,66-2,41, y 3ª 1,50-1,52 mm de largo; sección prebasal de la m_1 1,59-1,88, mediana 1,20-1,13, y última 1,70-1,88 mm de largo.

Preabdomen sin oviscapo 2,8-2,7 mm de largo y en la parte distal del 1º+2º síntergito es el más ancho (2,54-2,23 mm). Tergitos y esternitos pardo negruzcos como en el macho, excepto en el ejemplar de Oran (las primeras medidas se refieren a ese ejemplar), el cual en general tiene un colorido más claro y amarillento, y los 3º hasta 6º tergitos y esternitos amarillo pardusco rojizos. Longitud de los tergitos en la linea mediana: 1º+2º 1,48-1,61, 3º 0,45-0,50, 4º 0,34-0,27, 5º 0,20-0,16, y 6º 0,13-0,07 mm.

Oviscapo (figs. 90-91) dorsalmente casi tan largo como el abdomen, deprimido y ancho, triángular, reluciente, de color amarillo tostado hasta amarillo pardusco, excepto su ápice, y los contornos del átrio de ovipositor ovalado y profundamente hundido, los cuales son pardo negruzcos; en el ejemplar más obscuro (correspondiente a las medidas segundas) el ovipositor lleva una vita mediana dorsal, relativamente angosta, pardo rojiza. El oviscapo está provista de pelos erectos, finos y largos, negros y relucientes, en ambos lados en la mitad basal, además de cerditas erectas del mismo color, pero más cortas y poco más fuertes que los pelos, colocadas en ambos lados de la superficie ventral de la mitad basal. El oviscapo es dorsal 2,41-2,43, ventral 1,43-1,48 mm de largo, en la base 2,00-1,88, en el ápice 0,54-0,57 mm de ancho; su tercio apical está levemente encorvada hacia abajo; está provista de un

átrio apicoventral (fig. 92) ovalado y de gran tamaño, nítidamente delimitado, parecido al de *Sphecomyiella* Hendel; la parte membranosa (o media) del ovipositor sale por la parte apical de este átrio, y es de color pardusco claro, semitransparente. Entre los géneros examinados solamente las especies de *Neopyrgota* (*Neopyrgota*) Hendel y *Idiopyrgota* Aczél tienen orificio del oviscapo ventroapical, en todos los demás géneros es completamente apical.

Holotipo ♂: Salôbra (Brasil, Mato Grosso) X-1938 (F. Lane), devuelto al Dr. M. Carrera, en el Departamento de Zoologia, São Paulo: alotipo ♀: San Pedro de Colalao (R. Argentina, Tucumán) I-1948 (J. M. Arnau) y los paratipos: ♂ Pozo Hondo (R. A., Santiago del Estero) 14-X-1949 (Budin), ♂ Tucumán (R. A., Tucumán) X-1946 (A. Willink), ♀ Oran (R. A., Salta) XII-1951 (Biraben), ♀ El Clavillo (R. A., Catamarca) 30-XI-1946 (R. Golbach), y Aconquija, 1000 m (R. A., Tucumán) XII-1946 (R. Golbach), todos en la colección de la Fundación Miguel Lillo.

SUBFAMILIA *LOCHMOSTYLIINAE*

Género típico: *Lochmostylia* Hendel.

La subfamilia está nítidamente caracterizada y delimitada de la subfamilia típica, *Pyrgotinae*, e incluye relativamente pocas especies altamente especializadas. Ocelos faltan siempre. Hasta que Hennig (1952) describió la especie *"Ramulisèta" plaumanni* de Brasil de Sur, sobre un sólo ♂ y 3 ♀♀, fué desconocido el sexo masculino en esta subfamilia. En la especie mencionada se manifiesta en un grado llamativo el dimorfismo sexual: en la forma y estructura de la cabeza, en el diseño alar y en el recorrido de las nervaduras, en la forma de la antena y en la estructura de la arista existen diferencias inusitadas entre ambos sexos. La arista ramulosa fué el caracter esencial hasta el año de 1952 en esta subfamilia, pero el macho de la especie *R. plaumanni*, descripta en este año, tiene arista antenal simple y setiforme, micropilosa. Parece muy probable entonces, que en esta subfamilia también en los demás géneros, la arista antenal es ramulosa o por lo menos bifurcada solamente en las hembras.

El autor cree demasiado prematuro de ocuparse detalladamente con la morfología de las *Lochmostyliinae*, cuando aún la aparición de un sólo macho puede cambiar esencialmente nuestra vista general sobre este grupo, que por el momento está bien caracterizado en la clave publicada para la determinación de las subfamilias y tribus en el presente trabajo. No conocemos aún ninguna especie, en la cual la nervadura r_{2+3} o m_1 estaría provista de un apéndice de nervadura corto. La tibia posterior de todas las especies cono-

cidas está dorsalmente escotada, como también en la mayoría de las especies de *Pyrgotinae*.

El centro de la dispersión geográfica de la subfamilia está indudablemente en la región neotropical; hasta la fecha la especie, *Ramuliseta palpifera* Keiser se conoce de la región oriental, y *R. lindneri* Keiser de la región etiópica y ninguna de las demás regiones.

CLAVE PARA LA DETERMINACIÓN DE LOS GÉNEROS

1 — Las nervaduras transversales *ta* y *tp* están colocadas muy juntas, la distancia entre ellas es aproximadamente igual a la longitud de *ta*, y considerablemente menor que la de *tp*. Entre la costa y la nervadura r_{2+3}, 1-3 nervaduras transversales supernumerarias están presentes. Diseño alar consta de bandas, y es del tipo de *Tomoplagia* (*Trypetidae*) ..... *Tauroscypson* Curran 1934. (*T. guiana* Curran 1934, Guiana Britán.)

1' — *ta* y *tp* están bien alejadas, la distancia entre ellas es mucho mayor que la longitud de *ta*, por lo menos es igual a la de *tp*. Entre la costa y r_{2+3} nunca está presente una nervadura transversal supernumeraria

2 — Palpos maxilares ausentes. 3 pares de cerdas *sc*. Diseño alar es del tipo de *Tomoplagia* ..... *Lochmostylia* Hendel 1934. (*L. borgmeieri* Hendel 1934, Costa Rica)

2' — Palpos maxilares, y un sólo par de *sc* están presentes.

3 — Arista (♀) ramulosa, se ramifica varias veces y termina en pelos finos, como en los géneros anteriores. Nervadura subcostal está abreviada, no alcanza a la costa. Diseño alar del tipo de *Aciura* (*Trypetidae*) ..... *Ramuliseta* Keiser 1951 (*Ramuliseta palpifera* Keiser 1951, Isla Sumba, Indonesia)

3' — Arista (♀) en su base se bifurca, ambas ramificaciones llevan pelos largos. Subcosta entera, alcanza a la costa. Diseño alar del tipo de *Parastenopa* (*Trypetidae*) ..... *Furciseta*, gen. nov. (*F. plaumanni* [Hennig] 1952, Brasil).

No conocemos aún la biología de ninguna especie de la sufamilia. Lopes (1935, 248) describió las larvas de *Lochmostylia borgmeieri* Hendel, las cuales ha extraido del abdomen de una hembra muerta. Parece entonces que estas moscas son vivíparas.

Género *Tauroscypson* Curran

Tauroscypson Curran, 1934, *Bull. Amer. Mus. nat. Hist. 66*(3) :419.
Tauroscypson Hendel, 1935, *Konowia 14*:51-57.
Tauroscypson Hennig, 1936, *Arb. morph. taxon. Ent. 3*:243-256.
Tauroscypson Enderlein, 1942, *Sitzber. Ges. naturf. Freunde*, Berlin, 99.
Tauroscypson Keiser, 1951, *Bull. Soc. Ent. Suisse 24*:123, 124.

Especie genérica: *T. guiana* Curran.

El género fué establecido como monotípico por Curran, sobre la especie típica. El autor en el presente trabajo describe una segunda especie, *T. andina,* sp. n.. Hasta la fecha el sexo masculino está desconocido en este género.

CLAVE PARA LA DETERMINACIÓN DE LAS ESPECIES

1 — Cabeza, tórax y preabdomen están provistos de pelos cortos, negros. Ningún tergito abdominal está ornamentada con manchas triángulares obscuras en su linea mediana longitudinal, sino los 4º-6º tergitos solamente con manchas laterales negras y brillantes ..... *T. guiana* Curran

1'— Cabeza y tórax llevan pelos cortos pardo obscuros con reflejos dorados, y el preabdomen pelos cortos amarillo dorados. Cada uno de los 2º hasta 6º tergitos están provistas de manchitas posteriores triángulares en la linea mediana longitudinal, de color pardo obscuro, brillantes ..... *T. andina,* sp. n.

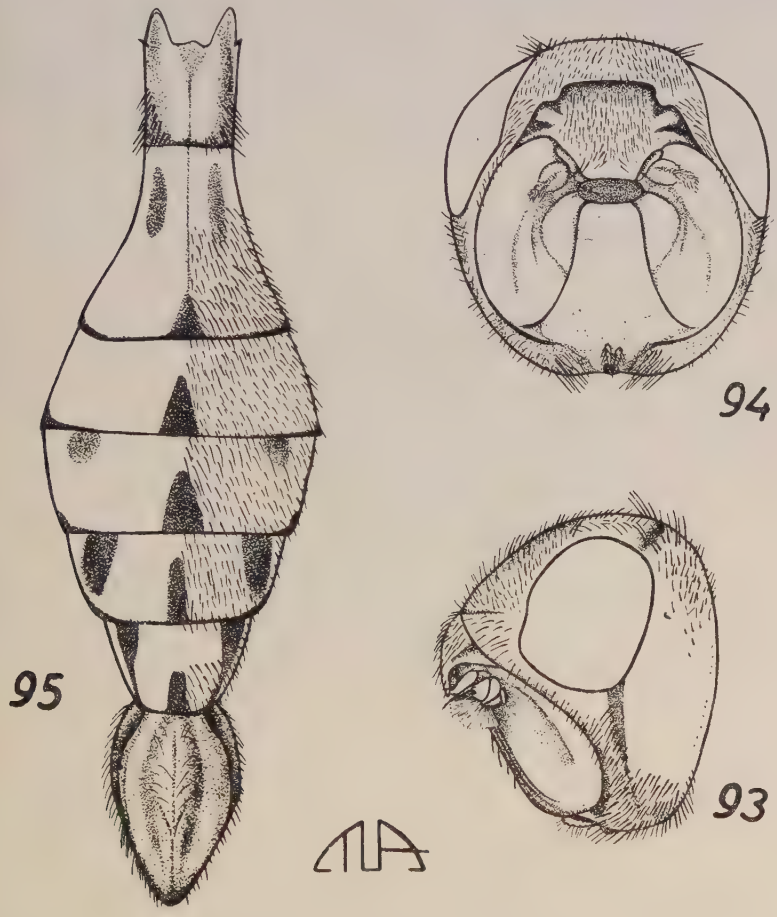
Tauroscypson andina, sp. n.

Muy parecido a la especie genérica, de la cual puede distinguir fácilmente por el diseño distincto de los tergitos abdominales (fig. 95).

Hembra — Cuerpo amarillo tostado, sin oviscapo 10,4-11,1 mm de largo; ala 10,7 mm de largo y 4,04 mm de ancho, casi 2,4 veces más largas que anchas.

La estructura de la cabeza (figs. 93-94) es tan particular como en *guiana;* cabeza 2,28-2,34 mm de largo, 2,68-2,56 mm de ancho y 2,82-2,85 mm de alto, más ancha que larga, y más alta que ancha, parda amarillenta; la frente, la lúnula y las mejillas están provistas de densos pelitos erectos y adyacentes, cortos, de color pardo obscuro con reflejos pardo dorados. La lámina mesofacial, como en *guiana,* está ampliamente desarrollada y consta de dos partes bien delimitadas: las foveas muy extensas, ovaladas, blanquecinas y semitranslúcidas, y entre ellas el resto de la lámina, que de su parte consta también de dos partes; parte superior pequeña, entre las antenas, la cual en esta especie tiene otra forma que en *guiana,* siendo transversalmente ovalada y angosta. La frente es muy ancha (ancho mínimo 1,36-1,25 mm en la región mediana),

igual a la mitad del ancho cefálico. La mitad superior de las mejillas y el vértice son separadas del occipucio por bandas lineales

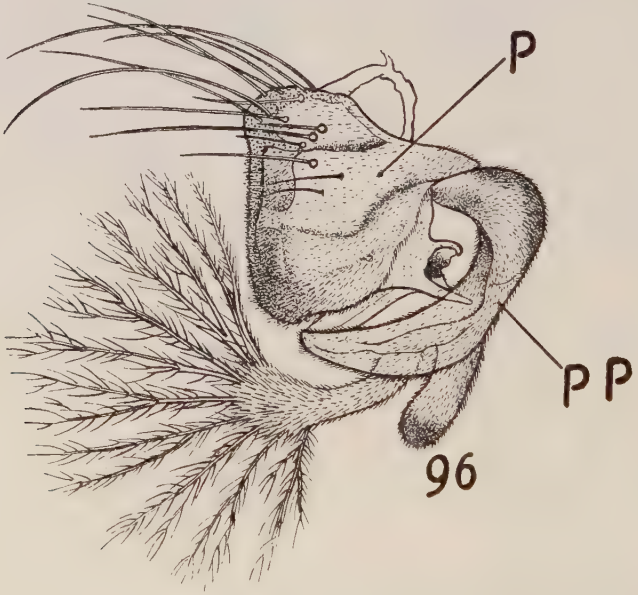


Tauroscypsen andina, sp. n. ♀ — 93 - cabeza, vista lateral; 94 - ídem, vista anterior; 95 - preabdomen y oviscapo, vista dorsal. Dibujado con un aumento de 25x.

pardo obscuras, las cuales faltan en *guiana*. Ojos oblicuos y relativamente pequeños, 1,02-1,02 mm de largo y 1,30-1,36 mm de alto, aproximadamente 1,3 veces tan altos como largos (o anchos), 1,3 veces más anchos que el occipucio, y poco más altos que las mejillas muy altas, pero angostas. Partes bucales pardo amarillentas y tan reducidas como en *guiana;* en lugar de un orificio bucal, se halla una hendidura de poca profundidad, en la cual están colo-

cados el labelo muy reducido y los palpos maxilares lineales, aparentemente poco mejor desarrollados que en *guiana*. Anteclípeo y demás partes bucales ausentes.

Antenas (fig. 96) colocadas en la altura del *margen inferior* del ojo; escapo muy corto, postpedicelo también está reducido. La arista es 0,36-0,36 mm de largo, de una base engrosada es ramulosa, se ramifica varias veces y termina en pelos finos y relativamente cortos, en forma de un abanico; es de color amarillo claro reluciente.



Tauroscypson andina, sp. n. ♀ — 96 - antena (pedicelo y postpedicelo) derecha, cara interna. Dibujada con un aumento de 125x. (Original de O. Córdoba).

No existen cerdas cefálicas, ni torácicas.

Tórax 3,3-2,9 mm de largo, 2,8-2,4 mm de ancho y 3.2-3,0 mm de alto, visto de perfil, su contorno es casi circular; amarillo tostado; mesonoto y escutelo están provistas de pelitos densos, poco adyacentes y cortos, de color pardo obscuro con reflejos pardo dorados. Postescutelo muy reducido, prácticamente falta.

Coxas y patas amarillo tostadas, los tarsos pueden ser pardo amarillentos y están provistas de pelos densos y cortos, adyacentes, amarillo dorados. Las patas relativamente son largas y delgadas, y carecen de macroquetas. Todos los fémures están engrosados en la región prebasal. Las tibias posteriores son leve pero bien visiblemente escotadas en su tercio basal. Empodio amarillo tos-

tado, subulado, no es más largo que los pulvilos, y en todo su largo lleva en la cara ventral una pilosidade muy fina y esparcida.

Alas (lám. 5, fig. T) hialinas con un matiz amarillento; la base alar, en su continuación una banda marginal a lo largo de la costa, llenando completamente el estigma y las células marginal (R_1) y submarginal (R_3), junto con su ramificación oblicuamente transversal sobre ambas nervaduras transversales (*ta* y *tp*), son de color amarillo ambar. En la cara superior del ala la nervadura r_1 es microscopicamente pilosa, r_{4+5} desnuda. La subcosta es recta, paralela a la r_1 hacia su ápice se torna paulatinamente más fina y en la altura de un ensanchamiento de la r_1 da una vuelta brusca hacia la costa, en un ángulo poco más obtuso que el rectángulo. r_{2+3} está conectada con la costa por dos nervaduras transversales supernumerarias (anastómosis); r_{4+5} está colocada cerca de la r_{2-3} y de la costa, y es tan encorvada como en *guiana*. La distancia entre ambas nervaduras transversales (*ta* y *tp*) es apenas más larga que la longitud de la *ta*, como en el género *Tomoplagia* (*Trypetidae*). 1ª sección costal 1,59, 2ª 3,77, 3ª 2,31-2,11, y 4ª 1,38 mm de largo; sección prebasal de la m_1 2,52, mediana 0,72-0,72, y última 3,52-3,27 mm de largo, por lo tanto *ta* está situada poco distal del tercio apical de la célula discoidal; *tp* está colocada muy oblicuamente. La costa se torna muy fina después del ápice de la r_{3+4}, pero alcanza al ápice de la m_1. — Álula lobulosa, moderadamente ancha. Escamas lineales, escama alar es más ancha que la torácica y lleva una hilera de cilias finas de una longitud variable, pardo amarillentas y relucientes. Balancines amarillo tostados, el ápice del capitelo es pardusco.

Preabdomen (fig. 95) 5,2-5,7 mm de largo, en el 3º tergito es el más ancho (1,75-2,11 mm) y en el medio del 1º+2º sintergito es el más angosto; en vista dorsal es corto, ovalado, con peciolo corto y con su región distal doblado hacia abajo. El 3º tergito está separado del 1º+2º por membrana intersegmental. Tergitos y esternitos amarillo tostados, poco relucientes. Tergitos con manchitas pardo obscuras brillantes (fig. 95): cada uno de los 4º hasta 6º tergitos están ornamentados con un par de manchas basolaterales, ovaladas; los márgenes posteriores de cada uno de los 2º hasta 6º tergitos están bordeados en ambos lados con bandas lineales cortas, además en la linea mediana longitudinal están ornamentadas con manchitas posteriores triángulares y angostas, las cuales en los tergitos distales son más largas que en los proximales. Los tergitos y esternitos (excepto el 1º+2º sínesternito) llevan pelos relatimente largos, adyacentes, de color amarillo dorado, relucientes. La longitud de los tergitos en la linea mediana: 1º+2º 2,27-2,34, 3º 0,72-0,98, 4º 0,72-0,70, 5º 0,68-0,80, y 6º 0,50-0,70 mm.

Desde el 2º tergito, todos llevan en su medio una carena longitudinal lineal.

Oviscapo (fig. 95) ovalado, levemente encorvado hacia abajo, con los márgenes laterales levemente enrollados hacia arriba; tiene el mismo colorido y pelos como los tergitos y está bordeada por vitas lineales, pardo obscuras; dorsal 1,70-1,52, ventral 1,50-1,38 mm de largo, en la base 1,04-1,00, y en el ápice 0,34-0,41 mm de ancho.

Holotipo ♀: Santa Cruz (Bolivia, prov. Sara) XI-1919 (J. Steinbach), en la colección de la Fundación Miguel Lillo; Paratipo ♀: Tingo María, Río Huallaga, 700 m (Perú) 15-XI-1946 (W. Weyrauch) "WKW 933", devuelto al Dr. Weyrauch.

Tauroscypson guiana Curran

Tauroscypson guiana Curran, 1934, *Bull. Amer. Mus. nat. Hist. 66*(3):419, figs. 51-54; ♀.
Tauroscypson guiana Keiser, 1951, *Bull. Soc. Ent. Suisse 24*:123.

Especie descripta de un sólo ejemplar de la Guiana Británica: Kartabo. Tipo en el American Museum of natural History en New York.

Si la descripción: "arista situated on the base of the third antennal segment but extending upward and backward along the apex and upper margin of the second, against which is closely apressed, the exterior surface densely long plumose so that the second segment appears plumose apically and dorsally", es correcta, esta especie no tiene una arista varias veces ramificada, sino simple y en su lado exterior densamente provista de una pilosidad corta, mientras que la arista de *T. andina* se ramifica varias veces de una manera muy parecida a lá de la especie oriental *Ramuliseta palpifera* Keiser. Sin embargo, una serie de caracteres esenciales: el postpedicelo muy reducido, la estructura de la cabeza, la presencia de los palpos maxilares, el recorrido de las nervaduras alares, y el diseño alar, son iguales hasta muy similares en *guiana* y en *andina*, circunstancia decisiva para colocar *andina* en este género, a pesar de la diferencia mencionada en la estructura de la arista en el sexo feminino.

Género *Lochmostylia* Hendel

Lochmostylia Hendel, 1934, *Encycl. Ent., Diptera 7*:143.
Lochmostylus Hendel, 1935, *Konowia 14*:52.
Travassomyia Lopes, 1935, *Arch. Inst. Biol. Veget. 2*:248.
Lochmostylia Hennig, 1936, *Arb. morphol. taxon. Ent. 3*:249.
Lochmostylia Keiser, 1951, *Bull. Soc. Ent. Suisse 24*:114, 124.

Espécie genérica: *L. borgmeieri* Hendel, Costa Rica.

El sexo masculino está aún desconocido en este género, que fué creado por Hendel como monotípico, pero poco más tarde Lopes describió *Travassomyia borgmeieri,* gen. n., sp. n., cual género es sólamente un sinónimo de *Lochmostylia,* pero la especie representa la segunda conocida de este género, de acuerdo a Keiser. El género parece ser cercanamente emparentada con *Tauroscypson,* pués ambos géneros están provistos del mismo tipo (*Tomoplagia*) del diseño alar, y de una estructura cefálica muy vecina.

CLAVE PARA LA SEPARACIÓN DE LAS ESPECIES

1 — Cabeza y tórax amarillos, con diseño pardo. Cada uno de los 3º hasta 6º tergitos abdominales provistos de pares de manchas laterales pardas; tergitos anchos. Oviscapo largo, con márgenes laterales casi paralelos. Tibia posterior con escotadura dorsal ..... *L. borgmeieri* Hendel

1'— Cabeza y tórax rojos, sin diseño pardo. Tergitos angostos, sin pares de manchas obuscuras; membrana pleural (o intrasclerital) ampliamente desarrollada. Oviscapo redondeado, de gran tamaño. Tibia posterior sin escotadura dorsal ..... *L. lopesi* Keiser

Lochmostylia borgmeieri Hendel

Lochmostylia borgmeieri Hendel, 1934, *Encycl. Ent., Diptera 7*:143; ♀.
Lochmostylus borgmeieri Hendel, 1935, *Konowia 14*:52.
Lochmostylia borgmeieri Hennig, 1936, *Arb. morph. taxon. Ent. 3*:249.
Lochmostylia borgmeieri Enderlein, 1942, *Sitzber. Ges. naturf. Freunde 2*:102 (1941).
Lochmostylia borgmeieri Keiser, 1951, *Bull. Soc. Ent. Suisse 24*:114-118, figs. 1-5.

Descripta sobre un sólo ejemplar de Costa Rica. Tipo en el Naturhistorisches Museum, Wien.

Lochmostylia lopesi Keiser

Travassomyia borgmeieri Lopes, 1935, *Arch. Inst. Biol. Veget. 2*:248, figs. 1-9; ♀.
Lochmostylia lopesi Keiser, 1951, *Bull. Soc. Ent. Suisse 24*:118-119.

Descripta sobre un sólo ejemplar de Brasil: Petropolis; el tipo se halla en la colección del Instituto de Ecologia e Experimentação Agrícolas, en Rio de Janeiro.

Género *Furciseta,* gen. nov.

Espécie genérica: *Ramuliseta plaumanni* Hennig, Brasil.

Hennig (1952) describió la especie típica de este género nuevo, como la segunda especie del género monotípico *Ramuliseta*

Keiser (1951, con la especie genérica: *R. palpifera* Keiser, ♀, Isla Sumba, Indonesia), distribuido en la región oriental, fundamentándose en el siguiente razonamiento: "scheint es keinem Zweifel zu unterliegen, dass die beiden Arten innerhalb der *"Lochmostyliinae"* eine engere Abstammungsgemeinschaft (monophyletische Gruppe) bilden... das Verwandschaftsverhältnis der neuen Art *plaumanni* zu den übrigen Pyrgotiden-Arten wird vorläufig mit der Einordnung in die Gattung *Ramuliseta* am zutreffendsten zum Ausdruck gebracht".

El autor del presente trabajo, sin embargo, no puede aceptar el razonamiento de Hennig a causa de las diferencias morfológicas nítidamente expresadas por las descripciones y figuras originales de ambas especies. La hembra de *Ramuliseta palpifera* difiere de la hembra de *plaumanni* por tener la arista antenal ramulosa, pués la arista se ramifica varias veces y termina en pelos finos y cortos, mientras tanto la arista de *plaumanni* sólamente se bifurca en su base, y ambas ramificaciones llevan pelos largos; difiere además por carecer el ápice de la subcosta (la cual termina antes de alcanzar la costa), y por tener el diseño alar del tipo de *Aciura* (*Trypetidae*), mientras que *plaumanni* está provista de una subcosta entera (la cual alcanza la costa), además su diseño alar es de un tipo vecino pero distincto.

Las diferencias morfológicas arriba citadas y las existentes en la dispersión geográfica entre ambas especies, las cuales parecen ser aún mayores que los presentes entre los géneros *Tauroscypson* y *Lochmostylia,* precisan establecer un género propio para la especie neotropical. *Ramuliseta lindneri* Keiser, descripta de la región etiópica (África oriental) pertenece en cambio, indudablemente, al género *Ramuliseta.*

Furciseta plaumanni (Hennig)

Ramuliseta plaumanni Hennig, 1952, *Beitr. z. Entom. 2*:604-609, figs. 1-9; ♂ ♀.

Descripta de Brasil de Sur (Nueva Teutonia, en el estado de Santa Catharina) sobre varios ejemplares. Los tipos se hallan en el Deutsches Entomologisches Institut, Berlin.

A B S T R A C T

Partial revision of the Neotropical and Antarctic Pyrgotidae, with a sinopsis of genera and species. — The author presents the foundations of a comparative morphology of the *Pyrgotidae,* and the comparative morphology of the Neotropical genus *Leptopyrgota* Hendel, containing various new characters and considerations and bringing up to date the taxonomy concerning these

flies. — In the zoogeographical part and Antarctic region, occupying the Southwestern part of the South American continent, is accepted. In the synopsis all the known Neotropical and Antarctic genera and species are reviewed, many redescribed and illustrated. Keys are given for the determination of the genera and species. Nine genera and a subgenus are discussed, four genera and a subgenus is described as new. Nineteen species are discussed, fourteen are described as new. The new genera, species, new synonymy and combinations are as follows:

New genera: *Descoleia* (type species *D. teretrura,* sp. n.), *Furciseta* (type species *Ramuliseta plaumanni* Hennig), *Carrerapyrgota* (type species *C. miliaria,* sp. n.), *Idiopyrgota* (type species *I. setiventris,* sp. n.). New subgenus of *Neopyrgota* Hendel: *Allopyrgota* (type species *Neopyrgota picea* Hennig). New species: *Pyrgota ilona, Stenopyrgota crassitibia, Leptopyrgota albitarsis, L. annulipes, L. apilosa, L. costalimai, L. méhelyi, L. nigrifrons, L. pulchra, Neopyrgota* (*Allopyrgota*) *hennigi, Tauroscypson andina.*

New synonymy: *Leptopyrgota Hendel* (= *Porpedrum* Enderlein); *Neopyrgota* (*Neopyrgota*) *falciterebra* Hennig (= *Neopyrgota uniappendix* Hennig). New combinations: *Leptopyrgota fibulata* (Enderlein), *Furciseta plaumanni* (Hennig), *Teretrura flaveola* Bigot is recorded for the first time from Argentina.

BIBLIOGRAFIA

A. SISTEMÁTICA:

BECKER, TH. - 1919 — *Diptères Brachycères.* — Mission du Service geographique de l'Armée, Mesure d'un Arc de Méridien equatorial en Amérique du Sud, Paris *10*:163-216, pls. 14-17.

BEZZI, M. - 1929 — *Australian* Pyrgotidae — Proceedings of the Linnean Society of New South Wales *54*(Pt. 2):1-20.

CURRAN, C. H. - 1934 — *The Diptera of Kartabo, Bartica district, British Guiana, with descriptions of new species from other British Guiana localities* — Buletin of the American Museum of natural History, New York *66* (art. 3):287-532, 53 figs.

ENDERLEIN, G. von - 1942 — Klassifikation der Pyrgotiden — Sitzungsberichte der Gesellschaft naturforschender Freunde, *2*:98-134, Berlin.

FREY, R. - 1918 — Miteilungen über südamerikanische Diptera — Öfversigt af Finska Vetenskaps-Societetens Förhandlingar *60*:1-35, 1 pl., (1917-1918) Helsingfors.

HENDEL, F. - 1908 — Diptera, Fam. Muscaridae, subfam. Pyrgotinae — In Witsman, Genera Insectorum, fasc. *79*:1-33, pl., Bruxelles.

——1908 — Acht neue Pyrgotinen — Wiener Entomologische Zeitung *27*:145-153, Wien.

——1914 — Neue Beiträge zur Kenntnis der Pyrgotiden — Archiv für Naturgeschichte (1913) *79* Abt. A, 11 Heft, 77-117, 15 figs., 1 pl., Berlin.

——1933 — 36. Fam. Pyrgotidae — In Lindner, Die Fliegen der paläarktischen Region, Liefg. *73*:1-15, 2 figs., 1 pl., Stuttgart.

——1934 — Übersicht über die Gattungen der Pyrgotiden, nebst Beschreibung neuer Gattungen und Arten — Encyclopédie Entomologique, Diptera *7*:141-156, 3 figs., Paris.

——1935 — Bemerkungen zu "The families and genera of North American Diptera" by C. H. Curran, New York 1934 — Konowia *14*:51-57.

HENNIG, W. - 1936 — Beiträge zur Tiergeographie und Systematik der Pyrgotiden — Arbeiten über morphologische und taxonomische Entomologie *3*:243-256, 2 figs., Berlin-Dahlem.

——1937 — Neue Pyrgotiden aus dem Deutschen Entomologischen Institut — l.c. *4*:207-209, 1 fig., Berlin-Dahlem.

——1952 — Bemerkenswerte neue Acalyptraten in der Sammlung des Deutschen Entomologischen Institutes — Beiträge zur Entomologie *2*:604-618, 24 figs., Berlin.

HERING, E. M. - 1940 — Neue Acalyptraten aus Manchukuo (Pyrgotidae, Drosophilidae, Otitidae) — Arbeiten über morphologische und taxonomische Entomologie *7*:288-295, 6 figs., Berlin-Dahlem.

KEISER, F. - 1951 — Die Unterfamilie der Lochmostyliinae (Pyrgotidae) nebst Beschreibung einer neuen Gattung und Art aus dem indo-australischen Faunegebiet — Mitteilungen der Schweizerischen Entomologischen Gesellschaft *24*:113-124, 10 figs.

——1952 — Ramuliseta Lindneri, sp. n. nein Lochmostyliine aus Ost-afrika — Bonner Zool. Beiträge *3*:325-327, 4 figs., Bonn.

LOPES, H. de SOUZA - 1935 — Um novo género de Diptera Acalyptratae e considerações sobre a familia Ctenostylidae. — Archivos do Instituto de Biologia Vegetal *2*:247-253, Rio de Janeiro.

LUTZ, A. & COSTA LIMA, A. da - 1918 — Contribuição para estudo das Tripaneidas brasileiras. — Memorias do Instituto Oswaldo Cruz *10*:5-16, pls. 1-2, Rio de Janeiro.

MALLOCH, J. R. - 1929 — Appendix to the Australian Pyrgotidae by Bezzi. — Proc. Linnean Soc. N. S. Wales *54*:20-31, 14 figs.

——1929 — Exotic Muscaridae (Diptera); XXIV. Family Pyrgotidae. Annals and Magazine of natural History (10) *3*:249-261, 5 figs., London.

——1933 — Acalyptrata; Teretrurini. — In Diptera of Patagonia and South Chile, Part *6*, fascicle 4, 248-254, figs. 51-53, London.

——1939 — Description of a new genus and two new species from Papua. Family Pyrgotidae. — Proc. Linn. Soc. N. S. Wales *64* (Pts. 1-2): 51-53, 2 figs.

——1923 — A note on the relationships of Pyrgotidae. — Entomological News *34*:283.

WIEDEMANN, C. R. W. - 1830 — Aussereuropäische zweifluegelige Insekten.

WULP, F. M. van der - 1898 — Group Ortalinae. — In Biologia Centrali Americana, Diptera *2*:377-400.

B. BIOLOGÍA:

ALDRICH, J. M. - 1928 — Five new parasitic flies reared from beetles in China and India. — Proc. U. S. National Museum *74* (8) N.º 2753, 1-7. — Rev. Applied Entom. (ser. A) 1929, *17*:109.

CLAUSEN, P. C., JAYNES, H. A. & GARDNER, T. R. - 1933 — Further investigations of the parasites of Popillia japonica in the Far East. — Tech. Bull. U. S. Dept. Agric. N.º 366:1-58, 18 figs. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1934, *22*:72-74.

CLAUSEN, P. C. - 1940 — Entomophagous Insects. McGrow-Hill Co., New York. — Pyrgotidae 403-405, figs. 186-187.

DAVIS, J. J. - 1916 — A progress report on white grub investigations. Journ. Econ. Ent. *9*:261-281, 3 pls. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1916, *4*:284-286.

——1919 — Contribution to a knowledge of the natural enemies of Phyllophaga. — State of Illinois Nat. Hist. Survey Bull. *13*:53-133, 46 figs., 13 pls., Urbana.

DE MEIJERE, J. C.H. - 1916 — Studien über südostasiatische Dipteren, XI. — Tijdschrift voor Entomologie *59*:184.

FORBES - 1928 - 24th report of the State Entomologist on the nox. and benef. insects of the State Illinois, 162.

GARDNER, T. R. & PARKER, L. B. - 1940 — Investigations of the parasites of Popillia japonica and related Scarabaeidae in the Far East from 1929 to 1933 inclusive. — Tech. Bull. U. S. Dept. Agric. N.º 738:1-36, 1 fig. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1942 *30*:51-52.

GOOT, O. van der - 1915 — Over eenige engerlingensoorten, die in riettuinen voorkomen. — Med. Proefstation voor de Java Suikerindustrie *5*:1-60, 13 figs., Soerabaia. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1916, *4*:89.

HENNIG, W. - 1952 — Die Larvenformen der Dipteren. Akademie Verlag, Berlin. — Pyrgotidae *3*:198-200, figs. 127-128.

JAPSON, W. F. - 1939 — Progress in parasite importation during 1938. — Rev. Agric. Maurice N.º 105:82-84, Port Louis. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1940 *28*:303.

JAPSON, W. F. - 1941 — Entomological Division. — Rep. Dept. Agric. Mauritius (1939) 16-19, Port Louis. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1941 *29*:609.

MOUTIA, L. A. - 1940 — The search for parasites of white grubs (Melolonthids) in Zanzibar, Morocco and France. — Bull. Ent. Res. *31*:193-208, 4 pls., 5 figs. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1941 *29*:83.

RITCHER, P. O. - 1940 — Kentucky white grubs. — Bull. Kentucky Agric. Exper. Sta. Lexington N.º 401:-71-157, 6 pls., 4 figs. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1941 *29*.

WOLCOTT, G. N. - 1922 — Insect parasite introduction in Porto Rico. — Journ. Dept. Agric. Porto Rico *6*:5-20, 7 figs. — Rev. Appl. Ent. (ser. A) 1923 *11*:60-61.

C. BIOGEOGRAFÍA:

ACZÉL, M. L. - 1950 — Catálogo de la familia de las Tylidae (y Neriidae) de la región neotropical. — Acta Zoologica Lilloana (1949) *8*:309-389.

——1951 — Catálogo de la subfam. americana Richardiinae. — l.c. (1950) *9*:1-49.

——1951 — Catálogo de la fam. Conopidae de la región neotropical. — l.c. (1950) *9*:49-84.

——1953 — Catálogo de la subfam. americana Pterocallinae. — l.c. (1951) *11*:397-433.

——1953 — Morfología externa y división sistemática de las Tanypezidiformes, etc. — l.c. (1951) *11*:483-589, 24 figs., 4 lám.

——1952 — Catálogo de la fam. Dorilaidae de la región neotropical. — Rev. Soc. Ent. Argentina *15*:237-251.

BARRETTO, M. P. & PESSOA, S. B. - 1946 — Contribuição para o estudo da distribuição geográfica dos Flebotomos americanos (Psychodidae). — Livro de homenagem a R. F. d'Almeida, N.º 7:72-102.

CABRERA, A. L. - 1953 — Esquema fitogeográfico de la Rep. Argentina. — Revista del Museo de la Ciudad de Eva Perón, Secc. Botánica (n. ser) *8*:87-168, 14 mapas, 125 refs.

CASTELLANOS, A. & PÉREZ-MOREAU, R. A. - 1944 — Los tipos de vegetación de la Rep. Argentina. — Publicación N.º 364 de la Universidad Nac. de Tucumán, 1-154, y mapa.

FULFORD, M. - 1951 — Distribution patterns of the genera of leafy Hepaticae of South America. — Evolution *5*:243-264, 14 mapas.

HOLDHAUS, K. - 1929 — Die Geographische Verbreitung der Insekten. — En Schröder, C., Handbuch d. Ent. *2*:594-1058.

LANE, J. - 1943 — The geographic distribution of Sabethiini (Culicidae). — Rev. de Entomologia *14*:409-429, 9 mapas.

INDICE (1)

albitarsis (5)-42
(Allopyrgota) (6)-12
amplipennis (5)-46
andina (6)-28
annulipes (5)-47
apilosa (5)-51
appendiculata (6)-12
Apyrgota (5)-30
boliviensis (6)-15
borgmeieri (3)-33
borgmeieri (6)-33
calcarata (6)-4
Carrerapyrgota (6)-20
costalimai (5)-54
crassitibia (5)-25
cribratus (5)-25
Descoleia (5)-3
Eupyrgota (5)-30
falciterebra (6)-7
fibulata (5)-57
flaveola (5)-10
flavida (5)-12
Furciseta (6)-33
guiana (6)-32
hennigi (6)-12
Idiopyrgota (6)-16
ilona (5)-18
Leptopyrgota (5)-31
Lochmostylia (6)-32
Lochmostylus (6)-32
longipes (5)-21
Lopadops (5)-29
lopesi (6)-33
lugens (5)-25
major (6)-15
méhelyi (5)-57
mexicana (5)-29
miliaria (6)-21
minuta (5)-62
Neopyrgota (6)-1
(Neopyrgota) (6)-4
nigerrima (5)-30
nigrifrons (5)-63
Oxycephala (5)-17
personata (5)-31
picea (6)-15
plaumanni (6)-34
Porpedrum (5)-31
pulchra (5)-66
Pyrgota (5)-17
Pyrgotosoma (5)-12
sahlbergiana (5)-70
setiventris (6)-16
shannoni (5)-12
Sphecomyia (5)-17
Stenopyrgota (5)-25
Stirothrinax (5)-25
Tauroscypson (6)-28
teretrura (5)-4
Teretrura (5)-9
tinctipennis (5)-12
Travassomyia (6)-32
Tropidothrinax (6)-15
undulata (5)-70
uniappendix (6)-7

(1) Los nombres en bastardilla corresponden a sinónimos, y los números entre paréntesis al volumen.

Rev. Brasil. Ent. 6:39-42 - 20-X-956 - São Paulo

A NEW GENUS AND SPECIES OF BARIDINAE FROM SOUTH AMERICA
(Coleoptera, Curculionidae)

BY

ROSE ELLA WARNER

Entomology Research Branch
Agricultural Research Service
United States Department of Agriculture

The following new species, which belongs in the enormous complex of genera comprising the tribe Centrinini, will be of special interest to agriculturists of the South American continent because it is a pest of the potato plant *Solanum tuberosum*. The specimens collected in Cochabamba, Bolivia, by J. Alex Munro in January 1954 and February 1955 were reared from larvae that were causing damage to the stems.

I am indebted to Dr. Gregorio Bondar, Bahia, Brazil, for his courtesy and help in comparing the specimens with the barinids in his collection.

Laurentius, gen. n.

Derm black, shiny. Ventral surface and legs scaly setose. Rostrum slender, as long as prothorax, mandibles but slightly decussate, distinctly dentate within and not prominent when closed. Antennae slender, funicle 7-segmented, club small. Sternum with the prosternum transversely impressed and with a shallow prosternal furrow, unarmed in the male. Fore coxae narrowly separated. Elytra wider than prothorax, sides straight, pygidium covered. Femora unarmed. Tibiae armed with an apical mucro on inner surface and with a triangular preapical tooth on external surface. Posterior mucro bifid in male. Claws connate.

TYPE OF GENUS: *Laurentius eduardus*, sp. n. here designated.

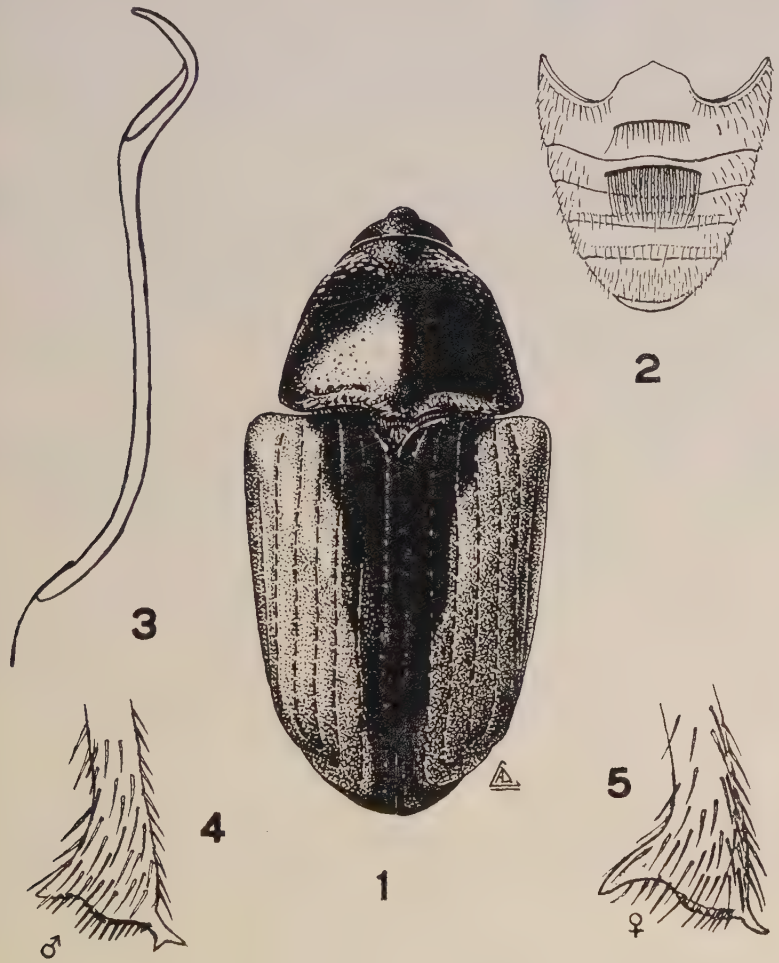
The genus *Laurentius* closely resembles *Valliopsis* Casey (1922) in general habitus, narrowly separated front coxae and in the absence of prosternal spines in the male. *Laurentius* differs from that genus principally as follows: in having the claws connate, the beak slender, the mandibles less prominent, the tibiae toothed, and the male with the posterior mucro bifid and the first and second abdominal sternites with long fine hairs.

Laurentius eduardus, sp. n.

(Fig. 1)

Elongate-rhomboidal. Length, 3.6-4.5 mm.; width, 1.80-2.25 mm. Body black, shiny; elytra yellow, with margins and an elongate sinuous sutural spot black; underside, rostrum, appendages, scutellum, base and apex of pronotum and propleura clothed with white scales, broad and densely placed, scales less dense on propleura opposite fore coxae, on center of apical constriction and on each side of median lobe of the pronotum. Head finely punctured, separated from the rostrum by a very faint transverse depression. Rostrum arcuate, slender, as long as pronotum, carinate above (♂), coarsely, subconfluently punctate on sides, compressed at antennal insertion, expanding in front of antennal insertion, scrobes descending, upper and lower edges with long white scales, scales clustered at the eyes. Antennae 7-segmented, setose, scape nearly as long as funicle, first and second funicular segments subequal, second longer, almost as long as 3+4, segments 4-7 successively more transverse, club small, ovate, finely and densely pubescent throughout. Prothorax wider than long, widest at the base, base bisinuate, basal lobe rounded, constricted before the apex, constriction marked by very coarse punctures, apex extending slightly over the head, dorsal outline convex, disc smooth, punctures sparse and faint, becoming larger laterally, median lobe with dense white scales extending over to the scutellum. Scutellum broader than long, coarsely punctured and densely scaled. Elytra triangular, wider than and twice as long as the prothorax, widest at the humeri, humeri prominent, rounded, parallel-sided in basal third then converging to the apices, covering the pygidium, bicolored, yellow, with an elongated black sutural spot beginning from the base covering intervals 1-4, gradually narrowing to intervals 1-2 behind the middle, continuing to the apex and around the margins, the expansion of the black area variable according to the individual but never beyond the fifth interval. Small fine hairs evident along the suture, longer and more noticeable at the apex, striae well marked with strial punctures, each with a minute, hardly discernible white hair, intervals flat, broad, broadest on the disc, each with a single row of minute, shallow punctures, subapical callus prominent. Be-

neath covered with coarse white scales, dense on prosternum, anterior face of fore coxae, meso and metasternal side pieces and along the lateral margins of abdominal sternites, prosternum with a trans-



Laurentius eduardus, sp. n. — Fig. 1 - Dorsal aspect; Fig. 2 - Abdominal sternites of male; Fig. 3 - Median lobe of male genitalia lateral view; Fig. 4 - Posterior tibia of male. (Greatly enlarged).

verse and a shallow longitudinal impression, ventral punctures coarse, not dense, abdominal sternites 1-2 with middle densely punctate, sternites 3 and 4 with an impunctate space along anterior margin, apical margin with a single row of punctures, fifth sternite

more densely punctured, suture of abdominal sternites 1-2 faint to obsolete medially in male. Femora unarmed, tibiae straight to slightly curved, coarsely punctate, punctures confluent and forming small carinae, apically expanded, toothed internally with a strong apical mucro, especially the anterior pair, externally with a preapical triangular tooth, more prominent on the posterior pair (figs. 4-5), tarsi long, each spongy-pubescent beneath, claw joint long, claws small, simple, connate at base, reddish. Sexual dimorphism evidente.

Male. — Smaller. Length, 3.6-4.5 (Av. 4.29) mm., width, 1.80-2.25 (Av. 2.19) mm. Rostrum stouter, more setose and more coarsely punctate and carinated, antennae inserted near the apex. Abdominal sternites 1-2 depressed down the middle and with a transverse curved line of long fine hairs in the center of sternites 1-4, twice as long and dense on sternite 2 (fig. 2). Posterior mucro bifurcated (fig. 4), mucro on anterior tibiae as long as second tarsal segment, broad and curved at tip.

Female. — Larger. Length, 4.5-5.2 (Av. 4.74) mm., width, 2.25-2.70 (Av. 2.43) mm. Rostrum longer, smoother, more finely punctate, not carinate above, antennae inserted at apical half, abdomen convex without long white hairs on sternites, suture between sternites 1-2 straight, posterior mucro simple, anterior tibiae normal, preapical external tibial tooth larger (fig. 5).

As may be judged by the characters given above, this is a very remarkable species, especially in the sexual characters of the abdomen and legs. The chief diagnostic characters of *eduardus* are the narrowly separated front coxae; externally toothed tibiae, bifid posterior mucro of male, coarse vestiture and bicolored elytra.

Type Locality: Cochabamba, Bolivia.

Holotype. — Male, U. S. National Museum N.º 63.176. The following 14 specimens of the type series, 5 females and 7 males collected "on papa" in Cochabamba, Bolivia, 1-20-54, J. A. Munro, and 2 males reared from potato stem in Cochabamba, Bolivia, 2-15-55, J. A. Munro are deposited as follows: Holotype (♂) and 7 paratypes (3 ♀♀, 4 ♂♂) in the U. S. National Museum; 4 paratypes (2 ♂♂, 2 ♀♀) in the Estacion Experimental Agricola, Casilla 747, Cochabamba, Bolivia; 1 paratype (♂) (2-15-55) in the British Museum (Natural History); 1 paratype (♂) (2-15-55) in the Canadian National Museum, Ottawa, Canada.

This new genus and species is named in memory of my father.

Rev. Brasil. Ent. 6:43-50 - 20-X-956 - São Paulo

AS FORMAS IMATURAS DE *CULICOIDES GUYANENSIS* FLOCH E ABONNENC, 1942 E DE ALGUMAS ESPÉCIES DE *STILOBEZZIA*

(Diptera, Ceratopogonidae) (*)

POR

OSWALDO P. FORATTINI E ERNESTO X. RABELLO

Prosseguindo as observações biológicas destinadas a esclarecer alguns aspectos do comportamento de *Culicoides* em condições naturais, tivemos ocasião de encontrar larvas e pupas de *Culicoides guyanensis* Floch e Abonnenc, 1942 e de *Stilobezzia fiebrigi* Kieffer, 1917, bem assim como a pupa de *S. bicolor* Lane, 1947. Neste trabalho descrevemos essas formas imaturas, utilizando para tanto, a terminologia adotada por Lawson (1951) e Kettle e Lawson (1952).

Culicoides guyanensis Floch e Abonnenc, 1942

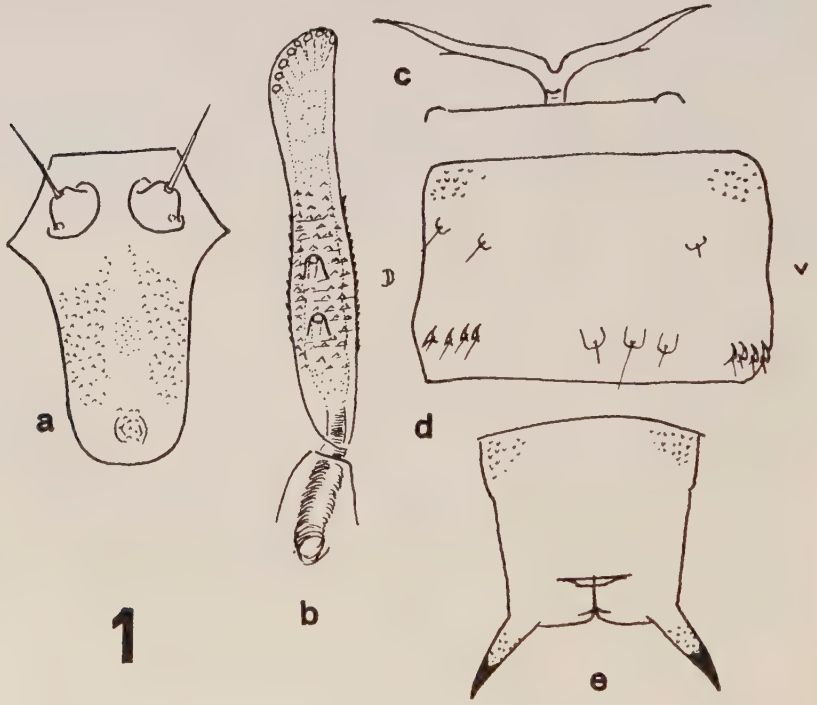
FÊMEA. — Conhecida.

MACHO. — Conhecido.

PUPA. — Comprimento, ao redor de 2,2 mm. Côr geral escura, notando-se áreas claras abrangendo o têrço mediano das trompas respiratórias e o segmento anal. Na face dorsal dos segmentos abdominais I a VII, observam-se manchas pigmentadas pouco distintas, alongadas e simétricas. Opérculo (Fig. 1-a) escuro e com espiculosidade abundante na metade distal constituida de elementos maiores e menores. Os primeiros, ocupam de preferência as porções laterais, enquanto que os últimos se distribuem pela região mediana e na depressão central. Trompa respiratória (Fig. 1-b) alongada, de côr escura nos têrços distal e basal, e clara no

(*) Trabalho do Departamento de Parasitologia da Faculdade de Higiene e Saúde Pública da Universidade de São Paulo (Diretor: Prof. Paulo C. A. Antunes).

têrço médio. Na extremidade distal, notam-se 8 a 9 papilas e, na face interna, logo abaixo da linha média, observam-se duas outras, situadas a curta distância uma da outra, e cada uma sôbre um tubérculo evidente. Nota-se a presença de numerosas escamas, mais abundantes na margem posterior. Tubérculo A.M. com uma cer-



Culicoides guyanensis Floch e Abonnenc, 1942 — Fig. 1 - Pupa. a - Opérculo; b - Trompa respiratória; c - Terminações do metatórax; d - Quarto segmento abdominal, face lateral (V-lado ventral, D-lado dorsal); e - Segmento anal.

da bem definida e área sensorial na base. Tubérculos A.D., D.L., V.L. e V.M., com duas cerdas cada. Metatórax (Fig. 1-c) terminando por meio de extremidades que não chegam a se tocar, deixando estreito espaço entre elas, onde vem se alojar um tubérculo rudimentar pertencente ao escutelo. Quarto segmento abdominal (Fig. 1-d) com espiculosidade pouco evidente e limitada aos ângulos anteriores. L.P.M. grandes, os laterais com cerdas curtas e o central com cerda mais longa e delgada. Outros elementos, normais. Segmento anal (Fig. 1-e), subquadrangular, com apêndices desenvolvidos e terminados em ponta aguda e escura. Es-

piculosidade escassa, distribuida principalmente nos ângulos anteriores e nos apêndices.

Larva de 4.º estádio. — Comprimento, ao redor de 4,0 mm. Cápsula cefálica cônica e curta, tendo cêrca de 174 micra de comprimento por 124 micra de largura. Regularmente esclerotizada, exceção das mandíbulas, do anel oral e de moldura post-occipital. Mandíbula curva (Fig. 2-a), terminando em ponta aguda e escura, possuindo fina dentição na margem côncava. Quetotaxia normal. Por transparência, pode-se observar o esqueleto faringeano na metade anterior da cabeça. Epifaringe (Fig. 2-b) com pente dorsal constituído de uma peça triangular, aparentemente ímpar e com cêrca de 15 dentes irregulares na borda posterior. Escleritos ventrais pouco evidentes, apenas esboçados. Braços laterais com dentição constituída de elementos muito finos, na metade basal. Hipofaringe (Fig. 2-d) em geral pouco esclerotizada, apresentando dentição pouco evidente na margem posterior. Hipostômio (Fig. 2-c) com dentes evidentes e bem esclerotizados. Tórax com pigmentação não muito acentuada e quetotaxia normal. Abdômen não pigmentado e portanto, mais claro do que o tórax. Brânquias anais constituídas de elementos alongados, todos de comprimento equivalente e terminados em pontafina.

Material examinado: 25 larvas de 4.º estádio e 23 pupas coletadas em São Vicente, Estado de São Paulo, Brasil (VII a XII-1955).

As larvas e pupas desta espécie foram encontradas em valas abertas para drenagem de terrenos destinados a loteamento. Tais valas eram, em geral, pouco sombreadas e possuiam escassa vegetação. Algumas sofriam a influência das marés e, em vista disso, a água apresentava certo teor de cloretos, cujo valor máximo nas nossas observações, chegou a 5,2‰. Outras, não sofriam tal influência e portanto, o teor de cloretos revelou-se desprezível. A fase pupal, nas condições do laboratório, foi muito curta, variando de 1 a 2 dias.

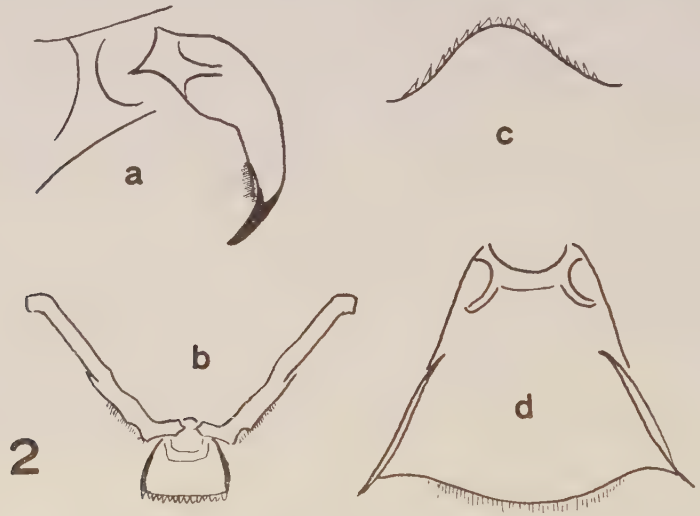
Stilobezzia (*Stilobezzia*) *fiebrigi* Kieffer, 1917

Fêmea. — Conhecida.

Macho. — Conhecido.

Pupa. — Comprimento, ao redor de 3,2 mm. Côr geral marron ou beje, com tonalidade mais escura no cefalo-tórax, nas extremidades distais das trompas respiratórias e áreas basais dos anéis abdominais. Tal coloração porém, é bastante variável, observando-se exemplares mais ou menos pigmentados. Opérculo

(Fig. 3-a) de aspecto hexagonal, sem espiculosidade. Tubérculo A.M. com uma cerda curta e bem definida, além de pequeno processo espiniforme junto à base da referida cerda. Trompa respiratória (Fig. 3-b) alongada, mais escura na extremidade distal. Nesta extremidade, podem ser observadas 10 a 11 papilas. Além dessas, nota-se no têrço basal, um grupo de 4 a 5 papilas dispostas juntas sôbre um tubérculo. Em alguns casos, pode ocorrer a presença de outro tubérculo, situado pouco mais acima do que o já

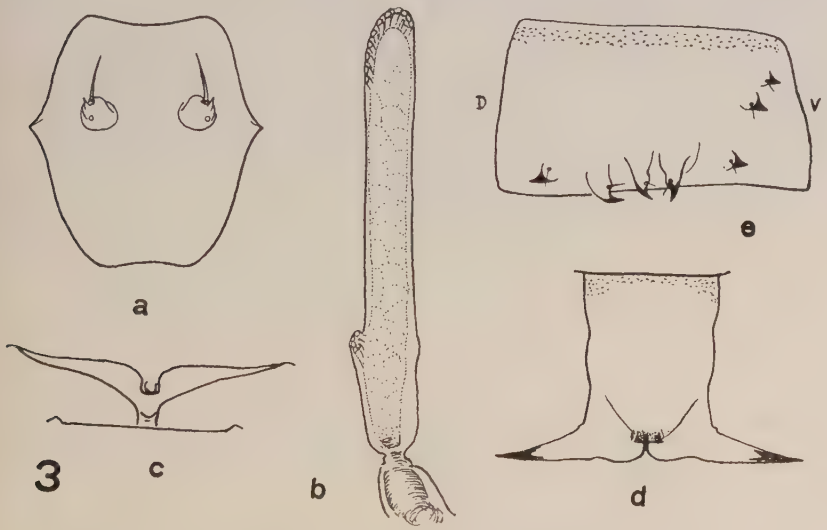


Culicoides guyanensis Floch e Abonnenc, 1942 — Fig. 2 - Larva de 4.º estádio. a - Mandíbula; b - Epifaringe; c - Hipostômio; d - Hipofaringe.

referido e alojando uma papila. Terminações do metatórax (Fig. 3-c) ligeiramente afastadas, formando uma goteira entre elas, onde vem se alojar um processo regularmente alongado pertencente ao escutelo. O quarto segmento abdominal (Fig. 3-d) apresenta tubérculos espiniformes, de ponta bem esclerotizada, além de ligeira espiculosidade constituída de pequenos elementos, na margem anterior. Tubérculos L.P.M. grandes, os laterais com cerda mais grossa do que o central que a tem curta e fina. Segmento anal (Fig. 3-e) ligeiramente alongado, com apêndices desenvolvidos e terminados em ponta aguda e esclerotizada, dispondo-se horizontalmente de maneira a formar um ângulo reto com as margens laterais do segmento. A espiculosidade é escassa e constituída de pequenos elementos cuja distribuição se limita à margem anterior.

Larva de 4.º estádio. — Comprimento, ao redor de 6,5 mm. Cápsula cefálica cônica e curta, tendo cêrca de 240 micra de com-

primento por 150 micra de largura. Regularmente esclerotizada, sobressaindo contudo os anéis oral e post-occipital. Cerda S evidente e delgada. Cerdas P delgadas, sendo a anterior mais comprida do que a posterior. Mandíbula (Fig. 4-a) delgada e curva no seu têrço inferior, onde termina em ponta aguda. Esqueleto faringeano visível por transparência. Epifaringe (Fig. 4-c) com pente dorsal mais ou menos quadrangular, possuíndo duas fileiras de dentes: uma posterior, com cêrca de 9 elementos dos quais o mediano é o maior e os laterais menores, e uma mais anteriormente situada, com cêrca de 11 elementos pequenos e irregulares. Escleritos ventrais com dentes também pequenos e irregulares. Braços laterais grossos e curtos, sem dentição visível no seu têrço inferior. Hipofaringe (Fig. 4-d) esclerotizada na metade posterior,

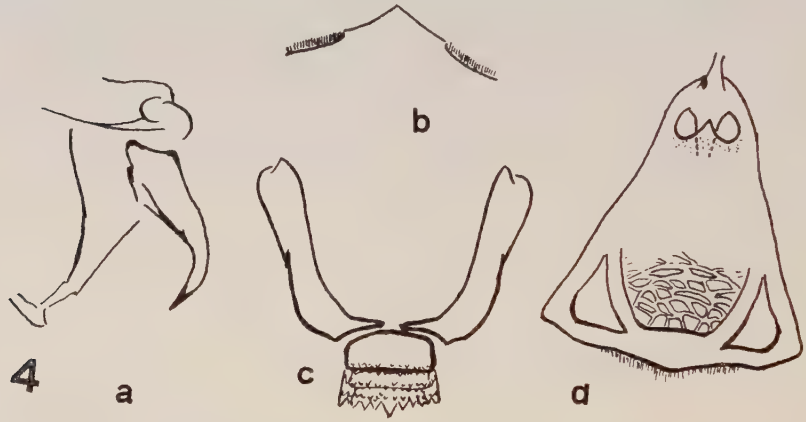


Stilobezzia (*S.*) *fiebrigi* Kieffer, 1917 — Fig. 3 - Pupa a - Opérculo; b - Tromba respiratória; c - Terminações do metatórax; d - Quarto segmento abdominal, face lateral (V-lado ventral e D-lado dorsal); e - Segmento anal.

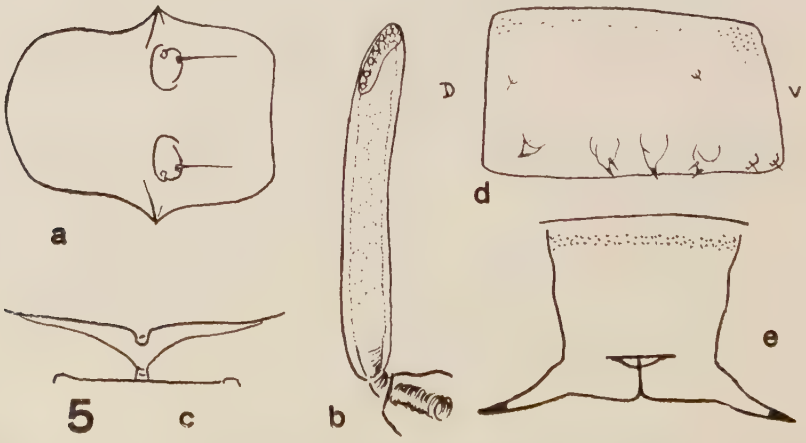
em cuja margem apresenta dentição fina e irregular. Além disso, observa-se na parte posterior da goteira da hipofaringe, uma esclerotização de aspecto reticulado. Hipostômio (Fig. 4-b) terminando anteriormente em ângulo, e com finas dentições laterais. Tórax com pigmentação constituída de manchas de contôrnos irregulares, embora simétricas em relação à linha média. Abdômen claro e não pigmentado.

Material examinado: 6 larvas de 4.º estádio e 26 pupas coletadas em São Vicente e Cubatão, Estado de São Paulo, Brasil (VII XII-1955).

Estas formas imaturas foram colhidas nos mesmos locais onde foram encontradas larvas e pupas de *C. guyanensis*. No município de Cubatão, foram colhidas em valas de rua, valas essas que serviam também de despejo da água servida das casas, e portanto, muito rica em matéria orgânica em decomposição.



Stilobezzia (*S.*) *fiebrigi* Kieffer, 1917 — Fig. 4 - Larva de 4.º estádio. a - Mandíbula; b - Hipostómio; c - Epifaringe; d - Hipofaringe.



Stilobezzia (*S.*) *bicolor* Lane, 1947 — Fig. 5 - Pupa. a - Opérculo; b - Trompa respiratória; c - Terminações do metatórax; d - Quarto segmento abdominal, face lateral (V-lado ventral, D-lado dorsal); e - Segmento anal.

Stilobezzia (*Stilobezzia*) *bicolor* Lane, 1947

Fêmea. — Conhecida.

Macho. — Conhecido.

Pupa. — Comprimento, cêrca de 2,5 mm. Côr geral marron clara, pouco mais acentuada na face dorsal do tórax e nas trompas respiratórias. Opérculo (Fig. 5-a) de aparência hexagonal, sem espiculosidade e com tubérculos A.M. desenvolvidos, cada um dos quais possuíndo uma cerda evidente. Trompa respiratória (Fig. 5-b) alongada, em forma de salsicha, mais pigmentada no têrço distal, em cuja extremidade pode-se observar, dentro de uma área bem delimitada, 8 a 9 papilas. Terminações do metatórax (Fig. 5-c) deixando entre sí um espaço em forma de goteira que serve de alojamento a pequeno processo do escutelo. Quarto segmento abdominal (Fig. 5-d) com rara espiculosidade limitada aos ângulos anteriores. Os tubérculos são pouco esclerotizados, sendo bem evidentes os L.P.M., dos quais os laterais apresentam pequena cerda espiniforme. Segmento anal (Fig. 5-e) de aspecto quadrangular, com espiculosidade limitada à margem anterior; apêndices bem desenvolvidos e esclerotizados na sua extremidade, dispostos quasi em sentido horizontal.

Larva de 4.º estádio. — Desconhecida.

Material examinado: 1 pupa coletada em São Vicente, Estado de São Paulo, Brasil (VII-1955).

SUMMARY

The authors study the immature stages of the following species of *Culicoides* and *Stilobezzia*: *C. guyanensis* Floch & Abonnenc, 1942, *S. fiebrigi* Kieffer, 1917 and *S. bicolor* Lane, 1947. Some data on the bionomics of the first two species are given.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

KETTLE, D. S. and LAWSON, J. W. H. — (1952) — The early stages of british biting midges *Culicoides* Latreille (Diptera: Ceratopogonidae) and allied genera. Bull. Entom. Res. 43:421-67.

LAWSON, J. W. H. — (1951) — The anatomy and morphology of the early stages of *Culicoides nubeculosus* Meigen (Diptera: Ceratopogonidae = Heleidae). Trans. Roy. Entom. Soc. London 102:511-574.

Rev. Brasil. Ent. 6:51-56 - 22-X-956 - São Paulo

LONGICÓRNEOS NOVOS PARA A FAUNA DO BRASIL
(Col. Cerambycidae) (*)

POR

DMYTRO ZAJCIW

Os nossos conhecimentos dos componentes da fauna do Brasil aumentam não sòmente pelas descrições contínuas das espécies e gêneros novos, achados às dezenas se não às centenas pelos pesquisadores nos museus, nas diferentes coleções ou durante as expedições, como também pela inclusão no registro da fauna brasileira, de espécies já assinaladas para outros países da América do Sul ou Central.

Trabalhando com o material da coleção do Dr. C. A. Campos Seabra do Rio de Janeiro, tivemos a oportunidade de anotar certo número de espécies da família Cerambycidae, proveniente do Brasil, conhecidas até agora para países visinhos, a saber Guiana Francesa, Perú, Bolívia, Uruguai e Argentina e ainda não assinaladas para o Brasil. O registro destas espécies é acompanhado com dados suplementares e considerações sôbre os gêneros e espécies em questão.

Torneutes pallidipennis Reich, 1837

MATERIAL: Est. do Paraná: Arapoti, XI-1942, 1 ♀ (A. Maller, leg.).

É referida até hoje para a Argentina e Uruguai. Um exemplar ♀ corresponde exatamente com a descrição original e com dois outros exemplares da mesma coleção, provenientes da Argentina.

Oncoptera vidua Lacordaire, 1869

MATERIAL: Est. de Santa Catarina: Mafra, XII-1938, 1 ♂ e 1 ♀.

(*) Com auxílio do Conselho Nacional de Pesquisas.

Na coleção encontramos um casal sem identificação, que depois de estudo mais minucioso mostrou pertencer ao gênero *Oncoptera* Lacord. e segundo a descrição da ♀, à espécie *vidua* Lacord., (5), conhecida até agora do Uruguai e Argentina. O gênero em questão e sua espécie típica foram descritos por Lacordaire de uma ♀.

Em virtude do ♂ desta espécie apresentar alguns caracteres bem interessantes quanto à morfologia e muito distintos dos da ♀, aproveitamos a oportunidade para dar a descrição mais completa do gênero e descrição do ♂, que não foi ainda feita.

Oncoptera Lacordaire, 1869

Corpus elongatum, subcylindricum, supra fere glabrum, subtus subtilissime; pubescens; caput breve, inter antenas sulcatum, palpis maxillariis labialibus paululum longioribus, mandibulis validis, latis, apice incurvis, acutis, fronte brevissima, transversa, tuberibus antenniferis haud productis, fere contiguis, oculis magnis, grosse granulatis, profunde emarginatis, supra inter se valde distantibus, genis brevibus, angulo inferiore valde acuminato; antennae setiformes, II-articulatae, scapo obconico, paululum arcuato, art. 3.º sequenti longiore, 3.º-6.º supra sulcatis; prothorax latitudine paululum brevior, lateraliter in medio tuberculo acuto utrinque armatus, dorso tuberculis duobus antice instructus; elytra elongata, modice convexa, parallela, basi thoracis latiora, guttis eburneis elevatis ornata, haud setosa, apice singulatim emarginata, angulis externis spinosis; acetabula antica postice aperta, media extus clausa; coxae anticae globulosae, haud productae nec angulatae; metasternum in medio longitudinalliter sulcatum; episterna metasternalia apice attenuata; prosterni processus angustus, postice truncatus, mesosterni processus duplo latior, postice emarginatus; pedes mediocres, femoribus anticis in medio perparum ampliatis, intermediis et posticis sublineatis, singula apice intus valde spinosis, posticis elytrorum apicem haud superantibus, tarsis subelongatis, posticis art. 1.º, 2.º et 3.º simul sumptis aequalibus; ♂ ♂ antennae corpore sesqui longiores; tibiae omnes apicem versus gradatim paululum dilatatae; tarsorum omnium art. 1.º et 2.º valde tumidis; ♀ antennae corpore paululum breviores; tibiae omnes simplices; tarsorum art. 1.º et 2.º normalibus.

Do gênero *Eburodacrys* Thoms. distingue-se: 1) pelo comprimento menor das antenas em ambos os sexos; 2) pelo comprimento menor dos fêmures e 3) pelo engrossamento dos 1.º e 2.º artículos tarsais de todos os três pares de pernas nos ♂ ♂. Do gênero

Cupanoscelis Goun. distingue-se: 1) pela presença de dois tubérculos no dorso do pronoto; 2) pela forma das tíbias médias e posteriores menos alargadas e com outro aspecto; 3) pelo engrossamento dos 1.º e 2.º artículos dos tarsos anteriores dos ♂♂, e 4) pela ausência das cerdas seriadas nos élitros.

Oncoptera vidua Lacord. ♂

Atra, opaca, capite partim, prothorace subtus, coxis, trochanteribus basique femorum rufis, elytrorum guttis sex lividis; caput crebre punctatum; antennae corpore sesqui longiores, scapo crebre punctato, supra levissime sulcato, articulo ultimo praecedente longiore, appendiculato, art. 2-5(6) subtus sparsim longe pilosis; prothorax latitudine paulo brevior, postice paulo, antice magis attenuatis, coriaceus, rugis punctisque intricatis transversim dilaceratus, pilis raris lateraliter conspersus, tuberculis dorsalibus rotundatis, glabris, nitidis; scutellum antice in medio subconcavum; elytra coriacea, basi sat dense punctata, punctis apicem versus sensim obliteratis, apice oblique breve emarginata, angulis externis valde spinosis, suturalibus minutissime dentatis, guttis tribus eburneis elevatis singulatim ornata (1.ª basali elongata, 2.ª media subovali, 3.ª postmedia subovali, marginis externae propiore, pracedente aequali; metasternum minutissime punctatum, sulco longitudinali medio polito subtus instructum; femora punctata, posticum abdominis apicem haud attingentia; tibiae omnes apicem versus paululum dilatatae, punctatae; tarsi mediocres, omnium articulis 1.º et 2.º valde tumidis; abdomen minutissime punctulatum. Long. 13 mm. 1 ex.

Alótipo ♂ na coleção do Dr. C. A. Campos Seabra, Rio de Janeiro.

O gênero *Oncoptera* apresenta um grande interêsse não sòmente pela sua raridade nas coleções e sua bem estreita (pelo menos, até agora) área de distribuição, como pela particularidade morfológica, do engrossamento dos artículos tarsais dos ♂♂, especialmente nos tarsos posteriores, que parece ser um fenômeno muito peculiar e muito raro entre os Longicórneos.

Na tribo Eburiini, a que pertence o gênero *Oncoptera,* podemos observar o engrossamento dos artículos tarsais nos três gêneros: 1) no gênero *Eburodacrys* Thoms., que compreende mais de 50 espécies, os ♂♂ das duas espécies, *E. eburioides* (White, 1853) e *E. crassimana* Goun., 1909, (2), têm o 1.º e 2.º artículos dos tarsos médios e posteriores engrossados; 2) no gênero *Cupanoscelis* Goun., representado até hoje por duas espécies (2) também os ♂♂ caracterizam-se pelos 1.º e 2.º artículos engrossados

nos tarsos médios e posteriores e, finalmente, 3) os ♂♂ do gênero *Oncoptera* mostram o desenvolvimento progressivo dêste fenômemeno, tendo os 1.º e 2.º artículos tarsais bem engrossados em todos os três pares de pernas.

Nyssicus aureipilosis Lacey, 1949

Material: Est. do Amazonas: Benjamin Constant, IX-1955, 1 ♀ (I. C. Lima, leg.).

Descrito por Lacey (4) do Perú. O exemplar da coleção concorda muito bem com a descrição original e com dois outros exemplares da mesma coleção provenientes do Perú.

Merionoedopsis brevipennis Melzer, 1934

Material: Est. do Paraná: Rolândia, XI-1940 ♂; Rondonia, 5, 7-IX; 7-XII-1952; 5, 12-I-1953, 3 ♂ e 2 ♀ (F. Plaumann, leg). Est. de Santa Catarina: Nova Teutônia, 16-X; 6, 12, 19-XI; 6, 11, 29-XII-1941, 6 ♂ e 5 ♀; 10-I-1942, ♂ (F. Plaumann, leg.).

A espécie foi descrita por Melzer (6) baseado num exemplar ♂ da Argentina. O material examinado nos dá a possibilidade de apontar os caracteres que distinguem as ♀♀ dos ♂♂, a saber: ♀♀ têm antenas um pouco mais longas do que o corpo, os 2-3 últimos artículos ultrapassando o ápice dos élitros; tórax cêrca de 1 1/2 vêzes mais longo, que largo; os fêmures posteriores iguais ou pouco mais longos que o corpo; último segmento do abdômen mais longo que largo, em forma de tronco de cone longo.

Melzer possuía só uma ♀ da espécie visinha, *M. aeneiventris* Goun. (3) para comparação destas duas espécies. Tendo nas mãos a série de 10 ♂♂ e 5 ♀♀ de *M. aeneiventris* podemos fazer a comparação mais detalhada. *M. aeneiventris* tem: 1) os élitros nos ♂♂ do comprimento do corpo, nas ♀♀ atingindo ou pouco além do 3.º segmento abdominal; 2) protorax unicolor, de côr preta ou rufo-ferrugínea; 3) as regiões pretas ou escuras do corpo sempre sem reflexos verde-azulados distintos (exceto o abdômen com reflexo azulado); 4) o comprimento médio do corpo nos ♂♂ — 19,6 mm., nas ♀♀ — 22,3 mm..

M. brevipennis tem: 1) os élitros nos ♂♂ não ultrapassando o meio do 3.º segmento, nas ♀♀ atingindo apenas o ápice do segundo segmento abdominal; 2) protorax sempre com placas laterais e quatro tubérculos dorsais rufo-ferrugíneos; 3) as regiões escuras do pronoto, as clavas dos fêmures posteriores e abdômen sempre com reflexos verde-azulados e o reflexo de meso e metasterno violáceo; 4) o comprimento médio do corpo nos ♂♂ 14,3 mm., nas ♀♀ — 14,6 mm..

O que observamos à primeira vista é uma grande variação tanto no comprimento do corpo como na coloração.

Em *M. aeneiventris* numa série de 15 exemplares o comprimento do corpo varia de 13 até 23 mm. nos ♂ ♂ e de 19 até 25 mm. nas ♀ ♀ ; em *M. brevipennis*, em uma série de 27 exemplares; respectivamente 11-17,5 e 13-17,5 mm..

A respeito da coloração podemos apontar a presença em ambas as espécies de formas escuras (quasi pretas) e formas claras (com prevalência das côres rufo-ferrugíneas) com tôdas as tonalidades intermediárias entre elas. O exame do material e a comparação das descrições originais com os exemplares das séries revelam um fato bem interessante: *M. aeneiventris* foi descrita de dois exemplares, ♂ e ♀, ambos da forma extrema escura; *M. brevipennis*, de um único exemplar ♂ da forma extrema clara. As formas extremas contrárias se distinguem das formas típicas descritas de tal modo que frequentemente não é fácil a identificação do material nas coleções, principalmente quando se dispõe de um ou poucos exemplares.

Haenkea zischkai Tippmann, 1953

Material: Est. do Amazonas: Benjamin Constant, rio Javari, III-1942, 12 ♂ e 14 ♀ ; Bom Jardim, III-1942, 2 ♂ ; rio Javari, V-VI-1942, 9 ♂ e 12 ♀ ; Benjamin Constant, VI-1942, 2 ♂ e 2 ♀ (A. Parko, leg.).

Foi descrita por Tippmann da Bolívia. Todos 53 exemplares da coleção correspondem com a descrição do autor (7). Nesta decrição precisamos fazer só uma pequena correção. Os exemplares de Benjamin Constant apresentam em alguns casos também ausência de tôdas as quatro manchas pretas do pronoto (exceto a mediana) ou ausência total das referidas manchas. Então podemos observar a seguinte disposição das manchas pretas do pronoto: 1) mancha mediana, 2 anteriores e 2 posteriores; 2) mancha mediana e 2 posteriores; 3) só uma mancha mediana; 4) só 2 manchas posteriores, e 5) ausência completa das manchas.

Taeniotes cayennensis Thomson, 1859

Material: Est. do Amazonas: Manaus, Estrada do Aleixo, 7-X-1955, 1 ♂ (Elias e Roppa, leg).

Foi descrita por Thomson de Caiena e até agora não assinalada no Brasil. De acôrdo com a Monografia de Dillon & Dillon (1) "known only from French Guiana". O desenho dos élitros do exemplar examinado concorda com a figura 17 na plancha 1 da Monografia citada.

Stereomerus pachypezoides Melzer, 1934

Material: Est. de Santa Catarina: Mafra, XII-1938, 1 ♀ (A. Maller, leg.). Até agora era conhecida só da Argentina.

ABSTRACT

In this paper, based on the study of the materials of the collection belonging to Dr. C. A. Campos Seabra (Rio de Janeiro), the author first takes the note of the presence in the composition of the fauna of Brazil four genera (*Torneutes* Reich, 1873, *Oncoptera* Lacord., 1869, *Henkea* Tippm., 1953, and *Stereomerus* Melz., 1934) and seven species (*T. pallidipennis* Reich, *O. vidua* Lacord., *N. aureipilosis* Lacey, *M. brevipennis* Melz., *H. zischkai* Tippm., *T. cayennensis* Thoms. and *S. pachypezoides* Melz.) known up to the present from French Guiana, Perú, Bolivia, Uruguai and Argentina only. A full description of the genus *Oncoptera*, the description of the alótipe of *O. vidua* ♂ and remarks on the variability of thee species: *M. geneiventris*, *M. brevipennis* and *H. zischkai* are given.

BIBLIOGRAFIA

(1) DILLON, L. S. and DILLON, E. S. — 1941 — The tribe Monochamini in the western hemisphere.
Scient. Publ. Reading Publ. Mus. n. 1, p. 34, pl. 1, f. 17, Reading, Pennsylvania.

(2) GOUNELLE, E. — 1909 — Liste des Cérambycides de la région de Jatahy, état de Goyaz, Brésil. 1re partie.
Ann. Soc. Ent. Fr., 77, p. 618, 619, 621. Paris.

(3) GOUNELLE, E. — 1911 — Liste des Cérambycides etc. 2e. partie.
Ann. Soc. Ent. Fr., 80, p. 13.

(4) LACEY, L. — 1949 — Descriptions of three new Longicorn beetles with a key to the species belonging to the genus Nyssicus (Coleoptera, Cerambycidae).
Amer. Mus. Novit. n. 1439, pp. 4-6. New York.

(5) LACORDAIRE, TH. — 1869 — Genera des Coléoptères. VIII., p. 297-298 nota. Paris.

(6) MELZER, J. — 1934 — Longicórneos americanos, principalmente do Brasil, novos ou pouco conhecidos. IV.
Arch. Inst. Biol. (Def. agric. anim.), S. Paulo, pp. 214, 227. São Paulo.

(7) TIPPMANN, F. — 1953 — Studien über Neotropische Longicornier. I.
Dusenia, 4, p. 222. Curitiba.

Rev. Brasil. Ent. 6:57-64 - 20-X-956 - São Paulo

TWO NEW SPECIES OF *DROSOPHILA* FROM PERU (Drosophilidae, Diptera) (*)

BY

OVE FRYDENBERG

Departamento de Biologia Geral da Universidade de São Paulo
and
University, Institute of Genetics, Copenhagen.

This paper contains descriptions of two new species of the genus *Drosophila,* subgenus *Drosophila.* The species were collected in Peru by Professor C. Pavan to whom the author wishes to express his sincere thanks for the permission to study the material. The work was carried out while the author held a fellowship from the University of São Paulo, supplemented by a Rockefeller Travel Grant. Finantial aid for the work was also given by the Conselho Nacional de Pesquisas. To all these Institutions the author is very thankful.

Drosophila neoguaramunú, sp. n.

♂ & ♀ : Arista with 10-13 branches, 11 being the most frequent number. Antennae dark tan, second segment dorsally with a dark brown spot; dorsal side of third segment also somewhat darkened. Front velvety yellowish brown with a grayish tinge, orbits lighter, space between ocelli darker, almost black. Anterior orbital about 3/5 posterior; middle orbital very thin, 1/5 the posterior. Two prominent oral bristles, the second slightly shorter than the first. Face yellowish brown, most often darker than front. Carina large and broad with a flattened surface, not sulcate. Cheeks brown, darkest just under the eyes, lighter posteriorly, their greatest width about 1/5 greatest diameter of eye. Eyes red with a fine brownish yellow pile.

(*) Publication n.º 142 from the Departamento de Biologia Geral da F.F.C.L. da Universidade de São Paulo.

Acrostichal hairs in six rows which are sometimes very irregular. No prescutellars. Anterior scutellars slightly divergent, in some specimens almost parallel. Thorax dark brown, dull, without a distinct pattern but sometimes slightly lighter on a median area limited by the two dorsocentral rows, the transversal suture and the anterior pair of dorsocentrals. Pleurae blackish brown, especially mesopleurae and sternopleurae with a gray tinge when looked at from certain angles. Anterior sternopleural 1/2-3/5 posterior and much finer; middle sternopleural varies in length from about 1/2 anterior to almost as long as this. Coxae blackish brown, femora brown, tibiae and tarsi yellowish brown. Apical bristles on first and second tibia, especially long and stout on second tibia. Preapicals on all three tibiae. Fine recurved hairs on foretarsi, strongest developed in the males.

Abdomen with a pattern as follows. First tergite blackish brown. Second tergite blackish brown with a faint yellow band on the anterior margin far from reaching the lateral margins of the tergite. Third tergite blackish brown with an anterior yellow band far from reaching the lateral margins. In some specimens the anterior band on the third tergite is expanded posteriorly along the middorsal line, in other specimens it is on the contrary narrowed, and in a few specimens the band is completely interrupted medially so that a blackish brown extension touches the anterior margin of the tergite. Fourth tergite blackish brown with an anterior yellow band which is far from reaching the lateral margins and which is most often interrupted along the middorsal line. Fifth tergite as the fourth except that the yellow band is narrower and less distinct. Sixth and (in the ♀ ♀) seventh tergite all blackish brown; sometimes the sixth tergite shows traces of an anterior lighter band that is medially interrupted.

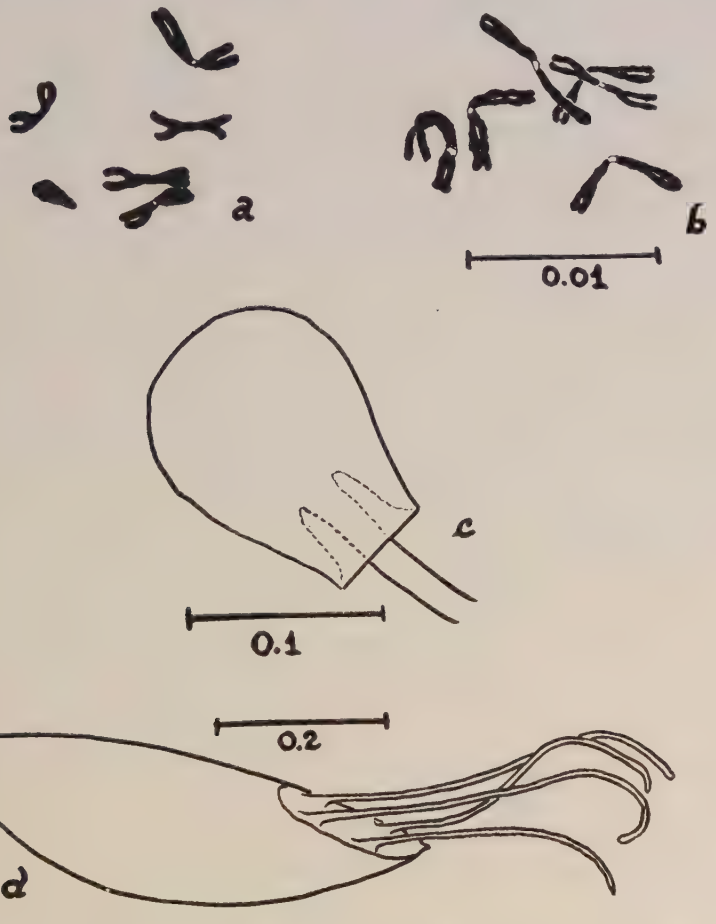
Wings yellowish brown, veins darker. Crossveins black clouded. Apex of first costal section with two prominent bristles, one of which is considerably stouter than the other. Third costal section with heavy bristles on basal 1/2-3/5. Costal-index: 3.5-4.0; 4th-vein-index: 1.5-1.9; 5-x-index: 1.0-1.0. Halteres grayish yellow, apical segment darkened proximally.

Length of body: 2.9-3.5 mm.

Length of wings: 2.7-3.0 mm.

Two anterior Malpighian tubes, simple; posterior arms with ends apposed but without forming a continuous lumen. Testes bright yellow, with about four inner and six outer coils. Sperm pump with two rather thick diverticula, the length of which is 1.5-2.0 times the greatest width of the sperm pump. Ventral receptacle with about 60 coils, gradually decreasing in width distally. Spermathecae weakly chitinized, pear-shaped (see figure 1).

Eggs with four slender filaments, two of which are inserted distinctly more posteriorly than the other two. The posterior filaments about as long as the egg, anterior about 2/3 that length (see figure 1).



D. neoguaramunú, sp. n. — Fig. 1 - *a*: Metaphase plate from the brain of a male. *b*: Metaphase plate from the brain of a female. *c*: *Spermatheca*. *d*: Egg. All scales are in millimeter.

Puparia yellow, horns slender, frequently bent. Horn index about 5. Each anterior spiracle splits in 13-15 long branches. Posterior spiracles diverging, black.

Chromosomes: 2 pairs of V-shaped autosomes, 1 V-shaped X-chromosome and a considerably shorter Y-chromosome that is apparently rod-shaped. *D. neoguaramunú* has thus only four pairs

of chromosomes and it differs in this respect from the other species of the group which have five (*D. guarajá* King) or six pairs of chromosomes (*2*).

Distribution: Tingo Maria, Peru (type locality) and Tarapoto, Peru, both September 1955.

Relationship: Being a brownish species with mesonotum and pleurae pollinose, divergent scutellars, clouded crossveins, two prominent oral bristles, and having four egg filaments, the species is with certainty assigned to the Guaraní group. It agrees with King's description (*1*) of the Guaramunú subgroup in having the ends of the posterior Malpighian tubes apposed but without a continuos lumen and in lacking differentiated bristles on the anal plates.

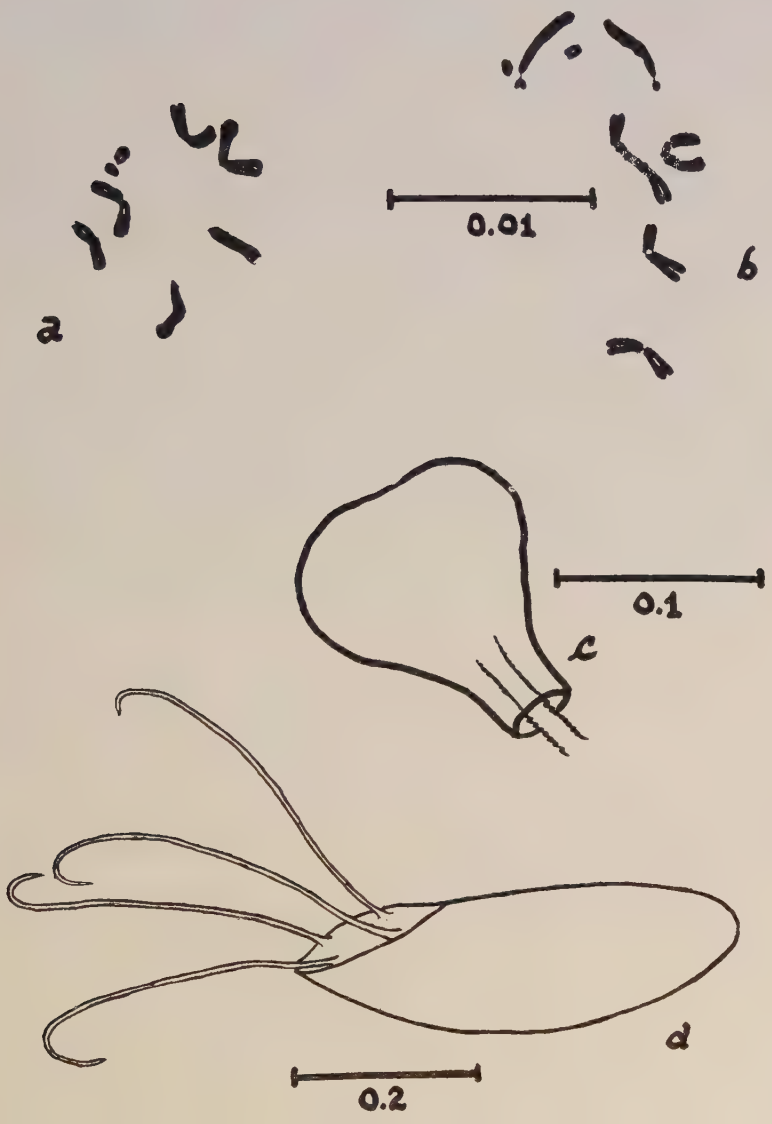
Type: ♂ from Tingo Maria, Peru, preserved in the collection of the Departamento de Zoologia da Secretaria da Agricultura, S. Paulo, Brazil.

Drosophila prócardinoides, sp. n.

♀ & ♂: Arista with 9-12 branches, 10 being the most frequent number. Antennae yellowish brown, third segment darker than the second. Front velvety grayish yellow, orbits slightly lighter, space between ocelli blackish brown. Anterior orbital about 4/5 posterior, middle orbital very slender, about 1/4 length of posterior and inserted equal distance from the two stouter orbitals. Two equally long oral bristles. Face grayish yellow; carina slightly lighter, more purely yellow, large, broad, nose-shaped with a flattened surface, not sulcate. Cheeks brownish yellow, darkest along the eye border; greatest width of cheeks about 1/4 greatest diameter of eyes. Eyes red with a short dense black pile.

Acrostichal hairs usually in six regular rows but sometimes seven or eight rows can be counted. Thorax brown, strongly shining, without pattern. Pleurae blackish brown, darkest ventrally, shining. Anterior sternopleural 2/3 posterior and considerably thinner than this. Legs brownish, coxae and femora almost as dark as the pleurae, tibiae and tarsi lighter. Apical bristles on first and second tibiae, preapicals on all three pairs of tibiae.

Abdomen polished, shining, with a pattern as follows. First tergite dark brown, in some specimens only slightly lighter on the median area, in other specimens with a yellow median spot. Second tergite dark brown, lighter on the median area and dorsally along the anterior margin. Third and fourth tergites dark brown with a distinct yellow band along the anterior margin. The yellow band does not reach the lateral margin of the tergite but covers only the median two-fourths of the tergite. In the median line the band has a posterior extension almost reaching back to the poste-



D. procardinoides, sp. n. — Fig. 2 - *a*: Metaphase plate from the brain of a male. *b*: Metaphase plate from the brain of a female. *c*: Spermatheca. *d*: Egg. All scales are in millimeter.

rior margin of the tergite. Fifth tergite blackish brown, sometimes a little lighter medially. Sixth tergite entirely blackish brown. Seventh tergite (in ♀♀) blackish brown, less shining, and slightly lighter along the posterior margin. Under certain reflections of the light the yellow areas have a whitish opaque appearance.

Wings yellow, veins brownish, crossveins slightly darker than the other veins. Apex of the first costal section with two prominent bristles, one considerably stouter than the other. Third costal section with heavy bristles on its basal 1/3. Costal-index: 3.7-4.4; 4 th-vein-index: 1.5-1.8; 5-x-index: 1.0-1.5. Halteres grayish yellow, the apical segment brown basally on the dorso-anterior side.

Lenght of body: 2.5-3.2 mm.

Lenght of wings: 2.3-2.9 mm.

Anterior Malpighian tubes branched into two only in its distal 1/5. The ends of the branches are free. Posterior Malpighian tubes with fused ends. Testes yellow with about six outer and five inner coils. Sperm pump with two slender diverticula, about three times as long as the greatest width of the pump. Ventral receptacle with about 35 smaller and 35 bigger coils. Spermathecae rather weakly chitinized, shaped as an inverted flower vase.

Eggs with four slender filaments, each as long as the egg itself (see figure 2).

The larvae have been observed to skip.

Puparia brownish yellow. Horn slender, often bent and not seldom glued to the surface of the puparium. Horn index about 5.5, anterior spiracles with 6-7 longer and about 4 shorter branches. Posterior spiracles divergent, yellow.

Chromosomes: 2 pairs of V-shaped, 1 pair of long rod-shaped chromosomes with satellites, and 1 pair of rather great dot-shaped chromosomes (see figure 2).

Distribution: Huadquiña, on the margin of the Urubamba River, Peru (type locality) and Tingo Maria, Peru, both September 1955.

Relationship: *D. procardinoides* belongs to the subgenus *Drosophila*. Inside this subgenus the following complex of characters makes it probable that the species is to be assigned to the *Cardini* group: It is a brilliant species with convergent anterior scutellars, unclouded crossveins, a costal-index about 4, with fused posterior Malpighian tubes, and skipping larvae (*3*).

Type: 1 ♀ from Huadquiña, Peru, preserved in the collection of the Departamento de Zoologia da Secretaria da Agricultura, São Paulo, Brazil.

REFERENCES

(1) FROTA-PESSOA, O. — 1954 — Revision of the Tripunctata Group of *Drosophila* with Descriptions of Fifteen New Species (Drosophilidae, Diptera).
Arq. Mus. Paranaense. X :253-330.

(2) KING, JAMES — 1947a — A Comparative Analysis of the Chromosomes of the Guaraní Group of *Drosophila*.
Evol. I :48-62.

(3) KING, JAMES — 1947b — Interspecific Relationships within the Guaraní Group of *Drosophila*.
Evol. I :143-153.

Rev. Brasil Ent. 6:65-90 - 20-X-956 - São Paulo

XL — FAUNA DO DISTRITO FEDERAL

SÔBRE *PAREUCHAETES* GROTE, 1865 COM DESCRIÇÃO DE ESPÉCIES NOVAS (*)

(Lepidoptera-Heterocera)

(Com 66 figuras no texto).

POR

ALFREDO REI DO REGO BARROS

No presente trabalho redescrevemos *Euchaetes aurata* Butler, 1875, *Ammalo arravaca* Jordan, 1916 (fêmea), por nós incluídas no gênero *Pareuchaetes* Grote, 1865, e descrevemos duas novas espécies *Pareuchaetes pseudoinsulata,* sp. n. e *Pareuchaetes misantlensis,* sp. n..

Em trabalho anterior definimos o gênero *Ammalo* Walker, 1855, concluíndo pela literatura que *Pareuchaetes* Grote, 1865 é distinto de *Ammalo* Walker, 1855. Após êsses estudos não duvidamos que *Euchaetes aurata* Butler, 1875 e *Ammalo arravaca* Jordan, 1916 pertençam ao gênero *Pareuchaetes* Grote, 1865.

Pareuchaetes Grote, 1865, foi criado para as espécies *Pareuchaetes cadaverosa* Grote, 1865 e *Pareuchaetes affinis* Grote, 1865 ambas provenientes de Cuba. Kirby em 1892 designa *Pareuchaetes cadaverosa* Grote, 1865 tipo do gênero. Em 1894 Beutenmüller considera *Pareuchaetes cadaverosa* Grote, 1865 igual a *Halesidota insulata* Walker, 1855 enganando-se (*lapsus calami*) no nome *Pareuchaetes insula* (Walker, 1855). Hampson em 1901 coloca o gênero *Pareuchaetes* Grote, 1865 em sinonímia de *Ammalo* Walker, 1855, considerando as espécies *cadavessa* Druce, 1884, *cadaverosa* Grote, 1865, *affinis* Grote, 1865 e *aurata* Butler, 1875 iguais a *insulata* Walker, 1855. Dyar em 1902 aceitando o conceito de Hampson relativo ao gênero, considera *Ammalo aurata* (Butler, 1875) uma boa espécie. Jordan em 1916 apesar de ter ado-

do Museu Nacional.

*) Trabalho realizado na Divisão de Zoologia (Secção de Entomologia)

Pareuchaetes aurata (Butler, 1875) — Fig. 1 - Macho. Exemplar 61.213; Fig. 2 - Fêmea. Exemplar 61.232; Fig. 3 - Macho. Exemplar 5.780. (Instituto Oswaldo Cruz).

tado o conceito de Hampson relativo ao gênero, discorda porém da sinonímia das espécies, pois considera *Ammalo insulata* (Walker, 1855) diferente de *Ammalo aurata* (Butler, 1875) e incluí mais uma espécie *Ammalo arravaca* Jordan, 1916.

Linhas adiante faremos a história de *Pareuchaetes cadaverosa* Grote, 1865 e *Pareuchaetes insulata* (Walker, 1855) Beutenmüller, 1894 a título de contribuir ao estudo do gênero *Pareuchaetes* Grote, 1865.

Pareuchaetes aurata (Butler, 1875), — Fig. 4 - Macho. Exemplar 5.778. (Instituto Oswaldo Cruz). *Pareuchaetes arracava* (Jordan, 1916) — Fig. 5 - Fêmea. Exemplar 66.253.

Pareuchaetes aurata (Butler, 1875)

Euchaetes aurata Butl., 1875 :38.
C[ycnia] Aurata Kirby, 1892 :236.
Ammalo insulata Hampson, 1901 :84, est. 37, fig. 14 pp.
Ammalo aurata Dyar, 1902 :92.
Ammalo aurata Jordan, 1916 :127-130, figs. 6, 7 e 10.
Ammalo insulata Strand, 1919, 22: 35 p.p.
A[mmalo] insulata Seitz, 1922 :384, est. 53G p.p.

Localidade tipo: Espírito Santo.

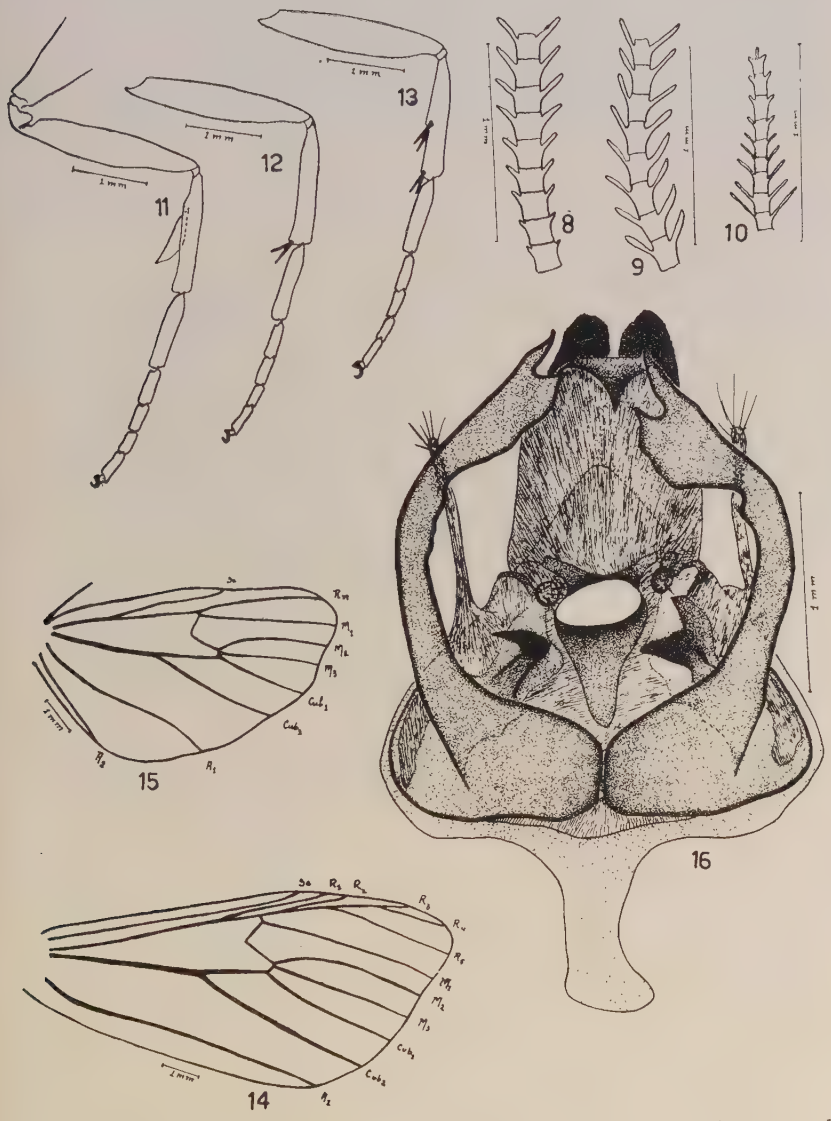
Macho — Cabeça com palpos dirigidos dorsalmente não atingindo o nível do vértice, com três artículos sendo o distal reduzido e revestido por escamas castanho escuro; artículos medianos com escamas castanho escuro; artículos basais com escamas amarelo ovo. Tromba desenvolvida e de côr pardo claro. Fronte com es-

Pareuchaetes pseudoinsulata, sp. n. — Fig. 6 - Macho. Exemplar 73..054. *Pareuchaetes misantlensis*, sp. n. — Fig. 7 - Macho. Exemplar 66.254.

camas castanho escuro. Vértice com escamas amarelo ovo. Antenas plumosas, com escamas castanho escuro em todo comprimento do fuste, apresentando duas apófises por segmento que têm seu maior comprimento nos segmentos medianos, decrescendo proporcionalmente ao aproximarem-se dos segmentos basais e apicais, apresentado-se rudimentares nos primeiros segmentos basais e nos últimos apicais, figs. 8, 9 e 10.

Tórax — Patágias e tégulas com escamas amarelo creme. Pleuras com escamas amarelo ovo.

Patas anteriores — Coxa com escamas amarelo ovo; fêmur amarelo creme na face anterior e castanho na face posterior. Epífises com mais da metade do comprimento da tíbia fig. 11, que



Pareuchaetes aurata (Butler, 1875) — Fig. 8 - Segmentos basais da antena do macho. Exemplar 61.213; Fig. 9 - Segmentos medianos da antena do macho. Exemplar 61.213; Fig. 10 - Segmentos apicais da antena do macho. Exemplar 61.213; Fig. 11 - Pata anterior do macho. Exemplar 61.213; Fig. 12 - Pata média do macho. Exemplar 61.213; Fig. 13 - Pata posterior do macho. Exemplar 61.213; Fig. 14 - Nervulação da asa anterior do macho. Exemplar 61.213; Fig. 15 - Nervulação da asa posterior do macho. Exemplar 61.213; Fig. 16 - Genitália do macho, vista ventral. Exemplar 61.213.

é revestida por escamas castanho escuro. Tarso com cinco artículos revestidos por escamas castanho escuro.

Patas médias — Apresenta a mesma disposição em côr a observada nas patas anteriores, porém a tíbia apresenta um par de espinhos apical fig. 12.

Patas posteriores — Idênticas às médias, entretanto a tíbia apresenta além do par de espinhos apical um par de espinhos subapical fig. 13.

Asas anteriores — Apresenta ambas as faces revestidas por escamas amarelo creme. Entretanto observamos nos diversos exemplares uma variação na tonalidade de côr, que vae do amarelo creme ao amarelo ovo.

Nervulação — Sc terminando a altura do nível da origem de R_2; R_1 com origem na célula e afastada do ângulo anterior da célula; R_2 nascendo à frente do ângulo anterior da célula; R_3 e R_4 com pecíolo comum, terminando R_3 afastada do ápice da asa e R_4 terminando antes e próximo ao ápice da asa; R_5 com origem pouco atrás do nível da inserção de R_2 com o bôrdo da asa e terminando após o ápice da asa; M_1 com origem no ângulo anterior da célula; M_2 e M_3 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_1 com origem na célula e próximo ao ângulo posterior; Cub_2 com origem no meio da célula; A_1 terminando no *tornus* fig. 14.

Comprimento máximo 14 mm.; largura máxima 7 mm. Relação 2.

Asas posteriores — São revestidas por escamas da mesma côr e com variação de tonalidade a observada nas asas anteriores. Apresenta ainda na margem posterior densa pilosidade da mesma côr a da asa.

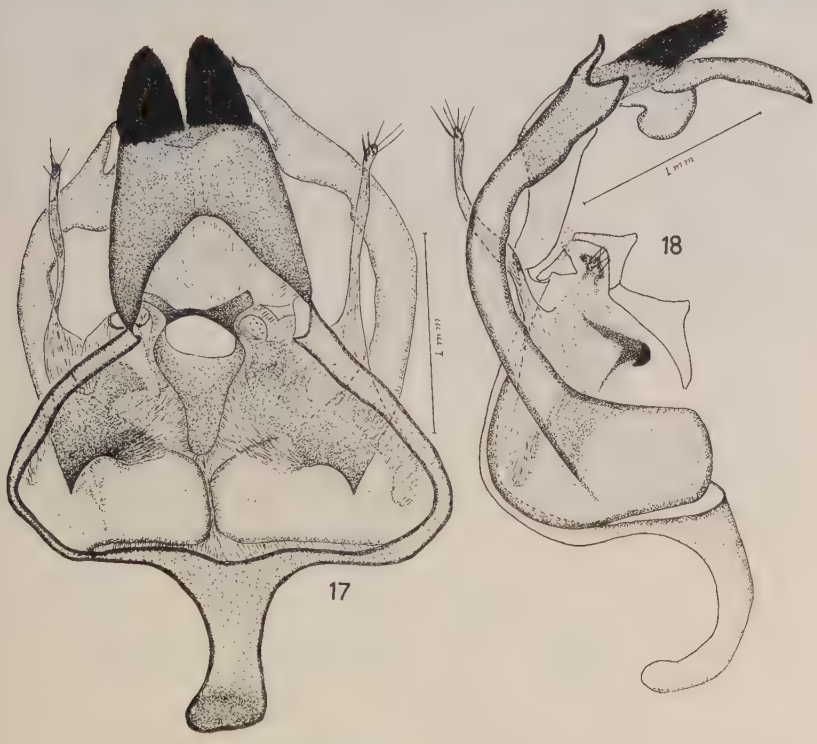
Nervulação — Sc com tronco comum ao radial, dêle se afastando antes do meio da célula e terminando no bôrdo da asa à frente da altura do nível do ângulo anterior da célula; R_{1+} terminando antes e próximo do ápice da asa; M_1 com origem no ângulo anterior da célula; M_2 e M_3 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_1 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_2 com origem no meio da célula; A_1 terminando no *tornus;* A_2 paralela à margem posterior da asa, fig. 15.

Comprimento máximo 10 mm.; largura máxima 6 mm. Relação 1,6.

Abdômen — De côr amarelo creme, apresentando três séries de pequenos pontos de côr castanho escuro, em sentido longitudinal, obedecendo a seguinte disposição: uma série mediana e na face superior do abdômen, as outras duas séries localisadas uma de cada lado da face lateral do abdômen.

Genitália — 10.º tergito voltado ventralmente, observado sòmente quando a genitália é vista em posição ventral e se nos apre-

senta com a forma observada pela figura 16; 10.º esternito não individualisado; 9.º tergito de forma subtriangular com uma escavação central de base e dois processos membranosos que se prolongam sôbre o 10.º tergito e revestido inteiramente por pêlos, dandonos a idéia de dois pincéis, fig. 17; 9.º esternito desenvolvido formando *saccus*, recurvado dorsalmente como se observa pela figura 18. *Valvae* simétricas e de formato observado pelas figuras 16, 17 e 18 conforme a posição — ventral, dorsal ou perfil — em que



Pareuchaetes aurata (Butler, 1875) — Fig. 17 - Genitália do macho, vista dorsal. Exemplar 61.213; Fig. 18 - Genitália do macho, vista de perfil. Exemplar 61.213.

forem observadas. Terminam por dois processos sendo um dorsal, membranoso, em forma de lingueta, que apresenta a porção distal protegido de cerdas finas e de tamanho variável; o outro processo, ventral, esclerosado, longo e côncavo terminando por um dedo de luva, variável de tamanho de exemplar para exemplar. Apresenta ainda a *valvae* dois fortes espinhos simétricos ou assimétricos e duas rosetas formadas por cerdas finas e longas. Transtila pouco esclerosada. *Falosoma* retilíneo fig. 19. *Vesica* com

Pareuchaetes aurata (Butler, 1875) — Fig. 19 - Falosoma e vesica. Exemplar 61.213; Fig. 20 - Falosoma e vesica. Exemplar 5.773; Fig. 21 - Detalhe da vesica. Exemplar 65.938; Fig. 22 - Detalhe da vesica. Exemplar 61.159; Fig. 23 - Falosoma e vesica. Exemplar 5.780.

cornuti e grande número de minúsculos espinhos. O número de *cornuti* encontrado na vesica é variável de um a quatro. As figuras de números 20, 21, 22, 23 e 24 mostram as variações do número de *cornuti* encontrados nas vesicas de vários exemplares de procedências diversas, assim como a variação no tamanho dos mesmos *cornuti*. *Juxta* anelar em forma de triângulo com vértice arredondado.

Para melhor observarmos as variações por nós constatadas na porção distal do processo ventral da *valvae*, estudamos um grupo de sete exemplares capturados no mesmo local e na mesma noite — provàvelmente exemplares irmãos — um dos quais o de número 61.213 serviu para nossa redescrição e os outros seis nos forneceram as figuras 25, 26, 27, 28, 29 e 30. Infelizmente só conseguimos examinar um exemplar proveniente de Teffé, Amazonas e outro de La Rioja, República Argentina dos quais damos as figuras 31 e 32 respectivamente a título de ilustração.

Fêmea. — As fêmeas são de tamanho maior que os machos. *Palpos* iguais ao do macho. *Antenas* filiformes, com duas apófises por segmento e de tamanho menor que a apresentada pelos machos e quasi do mesmo comprimento em todos os segmentos. *Patágias, tégulas* e *tórax* idênticos ao do macho. *Patas anteriores, medianas* e *posteriores* iguais as do macho.

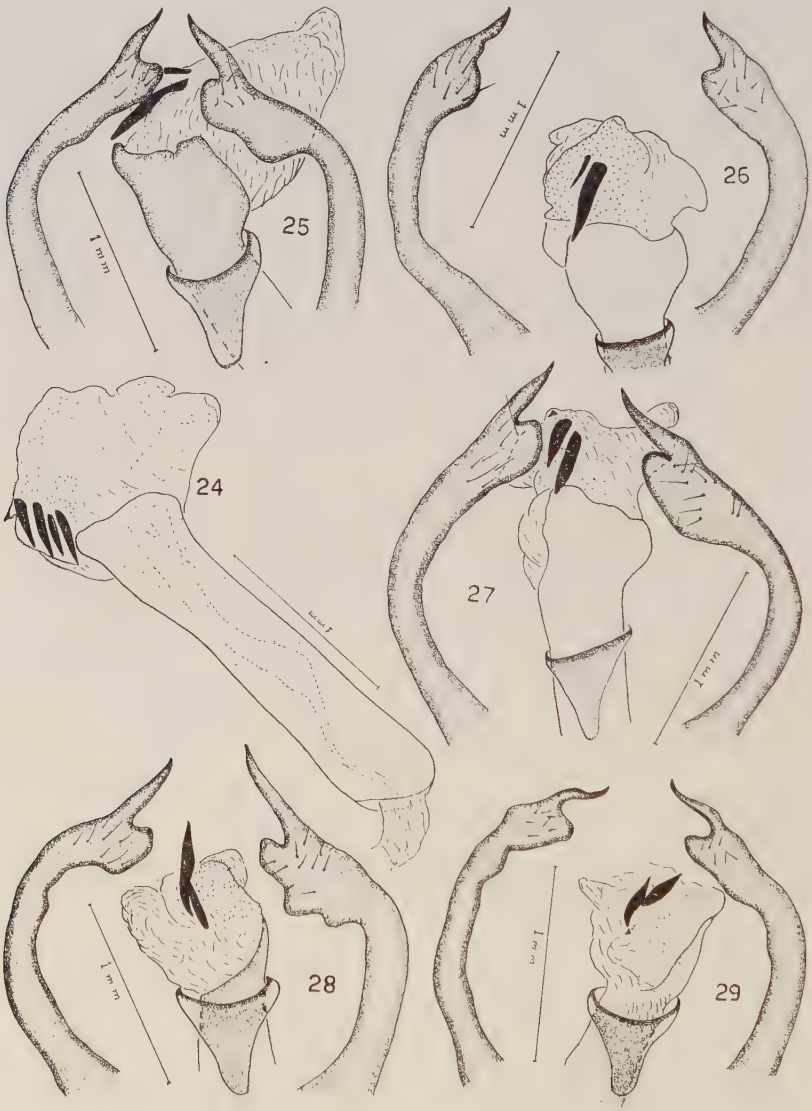
Asas anteriores e posteriores. — De coloração idêntica a apresentada pelos machos. Observa-se nos exemplares fêmeas as mesmas variações de côr já descrita para os exemplares machos.

Dimensões. — Asas anteriores: comprimento máximo 18 mm.; largura máxima 8 mm.; relação 2,25. Asas posteriores: comprimento máximo: 13 mm.; largura máxima 7 mm.; relação 1,85.

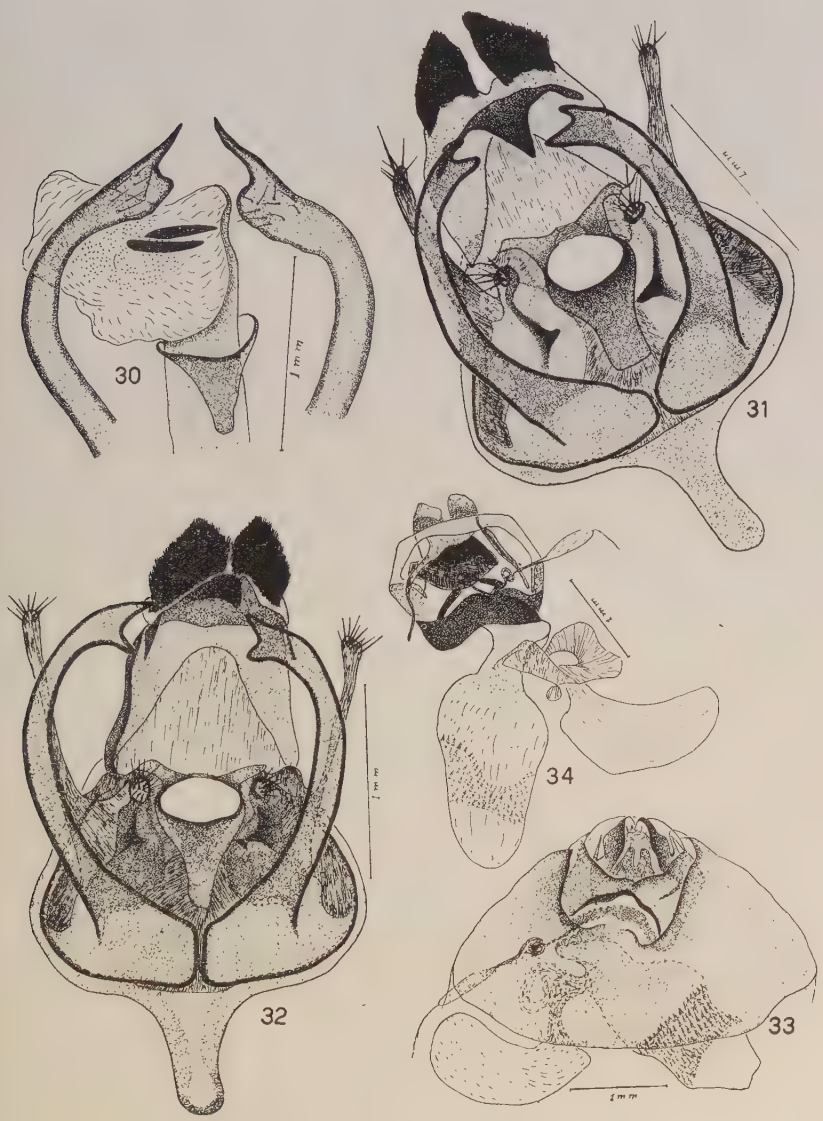
Abdômen. — Mais volumoso que o do macho, porém de côr e disposição das séries de pontos iguais ao apresentado pelos machos.

Genitália. — 10.º segmento de formato característico e esclerosado, apresentando um par de apódemas longos; 9.º segmento desenvolvido. Placa vulvar bem esclerosada, fig. 33. Placa dorsal esclerosada com um par de apódemas. Entre o 9.º e 8.º segmentos abre-se o *ductus bursae* fortemente esclerosado. *Ductus bursae* esclerosado na parte proximal e dilatando-se na parte distal, menos esclerosada, e com uma faixa interna de pequenos espinhos, fig. 34. *Bursa copulatrix* membranosa.

Distribuição geográfica. — DistritoFederal, Estado do Rio de Janeiro, Pará, Espírito Santo, São Paulo, Minas Gerais, Paraná, Santa Catarina, Amazonas, Argentina e São Salvador.



Pareuchaetes aurata (Butler, 1875) — Fig. 24 - Falosoma e vesica. Exemplar 5.778; Fig. 25 - Detalhe da parte distal do processo ventral da valvae e vesica. Exemplar 61.212; Fig. 26 - Detalhe da parte distal do processo ventral da valvae e vesica. Exemplar 61.209; Fig. 27 - Detalhe da parte distal do processo ventral da valvae e vesica. Exemplar 61.211; Fig. 28 - Detalhe da parte distal do processo ventral da valvae e vesica. Exemplar 61.217; Fig. 29 - Detalhe da parte distal do processo ventral da valvae e vesica. Exemplar 61.218.



Pareuchaetes aurata (Butler, 1875) — Fig. 30 - Detalhe da parte distal do processo ventral da valvae e vesica. Exemplar 61.210; Fig. 31 - Genitália do macho vista ventral. Exemplar 5.780; Fig. 32 - Genitália do macho vista ventral. Exemplar 5.778; Fig. 33 - Genitália da fêmea, vista ventral. Exemplar 61.231; Fig. 34 - Genitália da fêmea, vista dorsal. Exemplar 61.213.

MATERIAL ESTUDADO (*)

DO MUSEU NACIONAL — 73.065 ♂, Nova Friburgo, E. Rio (col. J. Arp.); 73.055 ♀, Rio de Janeiro (col. J. Arp); 73.057 ♀, São Salvador, América Central (col. J. Arp); 61.206 ♀, 61.227 ♀, Nova Teutônia, Sta. Catarina, F. Plaumann, VI-953; 81.754 ♀, 81.753 ♀, Joinville, Sta. Catarina, Schimidt, col.; 61.165 ♀, 61.166 ♀, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos, Travassos F.º & Rabello col. 9-IV-948; 81.752 ♀, 81.749 ♀, Joinville, Sta. Catarina, Bruckner col.; 61.202 ♀, 61.225 ♀, Independência, Petrópolis, E. Rio, P. Gagarin col., III-929; 61.167 ♀ Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos & Travassos F.º col.; 61.170 ♀, 61.171 ♀, 61.169 ♀, 61.168 ♀, Raul Soares, Minas Gerais, Berla & Machado F.º col., VI-947; 61.228 ♀, 61.232 ♀, Itatiaia, Lago Azul, E. Rio, Travassos, Barth, Albuquerque & Rego Barros col., IX-954; 61.229 ♀, Serra dos Três Rios, D. Federal, Santos, Machado & Rego Barros col.; 83.541 ♀, Gávea, Rio, E. May col.; 81.770 ♂, 81.773 ♂, Joinville, Sta. Catarina, Schimidt col.; 61.222 ♂, 61.214 ♂, Nova Teutônia, Sta. Catarina, F. Plaumann col., VI-953; 65.958 ♂, Joinville, Sta. Carina; 61.157 ♂, Rocinha, E. Rio, Dalcy & Rego Barros col., III-954; 90.548 ♂, sem procedência, Marques col.; 61.230 ♂, 61.299 ♂, 61.233 ♂, 61.231 ♂, Itatiaia, Lago Azul, E. Rio, Travassos, Barth, Albuquerque & Rego Barros col., IX-954; 61.207 ♂, 61.205 ♂, 61.208 ♂, 61.203 ♂, 67.195 ♂, 61.201 ♂, 61.226 ♂, 61.215 ♂, 61.216 ♂, 67.193 ♂, 61.224 ♂, 61.221 ♂, 61.223 ♂, 61.220 ♂, Independência, Petrópolis, E. Rio, P. Gagarin col.; 61.204 ♂ 61.218 ♂, Independência, Petrópolis, E. Rio, Mario Rosa col.; X-929; 61.951 ♂, Corcovado, Paineiras, D. Federal, E. May col.; 61.952 ♂, Petrópolis, E. Rio, E. May col.; 61.217 ♂, 61.209 ♂, 61.219 ♂, 61.212 ♂, 61.211 ♂, 61.213 ♂, 61.210 ♂, Caiçaras, Estrada Presidente Dutra, E. Rio, Rego Barros col., VII-954; 61.164 ♂, 61.162 ♂, 61.163 ♂, 61.158 ♂, Belo Horizonte, Minas Gerais, Lívio Renaut col., IV-945; 61.160 ♂, 61.159 ♂, 61.161 ♂, Faz. Penedo, Itatiaia, E. Rio, Travassos & Oliveira col., 6-14-VIII-948; 65.938 ♂, Utinga, Pará.

DO INSTITUTO OSWALDO CRUZ — 12.845 ♀, 12.846 ♀, Itatiaia, E. Rio, Travassos & H. S. Lopes, 12-IX-933; 12.844 ♀, Itatiaia, 700 m., E. Rio, J. F. Zikan col., X-926; 12.847 ♀, Reprêsa do Camorin, D. Federal, Travassos col., I-933; 12.849 ♀, Amparo, Dr. P. Araujo col.; 12.848 ♀, Serra, Petrópolis, E. Rio, Travassos col., II-933; 12.851 ♀, 12.853 ♀, Angra dos Reis, L. Travassos col., V-931; 12.852 ♀, 12.850 ♂, Angra dos Reis, L. Travassos col., VIII-932; 12.854 ♀, Botafogo, Rio, L. Travassos col., VII-932; 5.810 ♂, 5.811 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos, Travassos F.º col., 25-VI-947; 5.809 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos, Travassos F.º & Vanzolini col.; 5.812 ♂, 5.813 ♂, 5.814 ♂, 5.815 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos, Travassos F.º & Rabello col., 9-IV1948, 5.816 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos & Araujo col., 9-IV-946; 5.818 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos & Travassos F.º col., 28-VII-946; 5.819

(*) Os exemplares dos quais foram retirados os abdômens, são numerados e guardados na coleção. Os tubos de vidro e as lâminas com as preparações têm sempre o mesmo número que os respectivos exemplares.

♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos & Vanzolini col., 24-IX-946; 5.820 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos, Travassos F.º & Pearson col., 20-XI-948; 5.821 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos, Travassos F.º & Rabello col., 25-VI-949; 5.757 ♀, Angra, Jussaral, Travassos & Oiticica F.º col., II-936; 5.758 ♂, Angra Jussaral, Travassos, Lopes & Lent col., 25-X-938; 5.759 ♂, 5.760 ♂, 5.761 ♂, 5.763 ♀, Br. R. J., Angra dos Reis, Faz. Japuhyba, L. T. F., agôsto 945; 5.762 ♂, Br. R. J., Angra dos Reis, Faz. Japuhyba, L. T. F., setembro 945; 5.764 ♀, Estrada Rio S. Paulo, K. 47, E. Rio, Wygodinsk col. 24-III-946; 5.765 ♂, Alto da Serra, S. Paulo, R. Spitz col.; 5.766 ♀, Brasil, S. Paulo, Juquiá, Faz. Poço Grande, F. Lane Travassos F.º & C. Carvalho col., 5-9-IV-940; 5.767 ♂, Brasil, S. Paulo, Júquiá, Faz. Poço Grande, C.D.Z.; 1-5-X-940; 5.768 ♀, Brasil, S. Paulo, Juquiá, Fonte Tapir, 400 m., Travassos & Travassos F.º, 3-IX-940; 5.822 ♀, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos & Travassos F.º; 5.823 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos, Rabello & Helio Camargo col. 13-17-III-950; 5.824 ♂, 5.825 ♂, 5.826 ♂, 5.827 ♂, 5.828 ♂, 5.829 ♂, 5.830 ♀, 5.831 ♀, Faz. Penedo, Itatiaia, E. Rio, Travassos & Oliveira, col., 6-14-VIII-949; 5.832 ♂, Itatiaia, E. Rio, Travassos & Silva col., 12-13-IX-950; 5.833 ♂, 5.834 ♂, 5.835 ♂, 5.907 ♂, Itatiaia, Lote 41, 1.300 m., E. Rio, Travassos & H. Travassos col., 6-10-VII-950; 5.769 ♀, 5.770 ♀, 5.771 ♀, 5.772 ♀, 5.773 ♂, 5.774 ♂, 5.775 ♂, 5.776 ♂, Rib. Engano, Vale do Itauna, Espírito Santo, Travassos & N. Santos, 9-X-944; 5.778 ♂, 5.779 ♀, La Rioja, República Argentina, Giacomelli, 1949; 5.777 ♂, Zona da N.O.B., Ilha Seca, 2-XI-938; 5.781 ♂, 5.782 ♂, Parque Sooretama (Cupido) Espírito Santo, Travassos, Freitas & H. Travassos col., 2-III-948; 5.836 ♂, 5.837 ♂, 5.838 ♂, 5.839 ♂, 5.840 ♀, 5.841 ♀, 5.842 ♀, 5.843 ♀, Itatiaia (L. 41), E. Rio, Travassos & Albuquerque col., 5-8-III-951; 5.898 ♂, 5.899 ♀, 5.900 ♂, 5.901 ♂, 5.902 ♂, 5.903 ♂, 5.904 ♂, 5.905 ♂, 5.906 ♂, Pirassununga, S. Paulo, Schubart col., 1947; 5.783 ♂, 5.784 ♂, 5.785 ♀, Parque Sooretama, Espírito Santo, Travassos, Freitas & H. Travassos, 2-III-948; 5.786 ♂, Belo Horizonte, Minas Gerais, Lívio Renaut col., IX-942; 5.787 ♂, Belo Horizonte, Minas Gerais, Lívio Renaut col. X-944; 5.788 ♂, Belo Horizonte, Minas Gerais, Lívio Renaut col., 6-945; 5.789 ♂, 5.790 ♂, Belo Horizonte, Minas Gerais, Lívio Renaut col., IV-945; 5.791 ♂, 5.792 ♀, 5.793 ♀, 5.794 ♀, 5.795 ♂, 5.796 ♂, Rául Soares, Minas Gerais, Berla & Machado F.º col., VI-947; 5.908 ♂, Itatiaia, Maromba, E. Rio, Travassos, Pearson & Oiticica F.º col., VII-952; 6.734 ♂, 6.735 ♂, 6.736 ♀, 6.737 ♀, 6.738 ♀, Ribeirão Preto, Faz. da Pedra, Travassos col., 1-VI-954; 6.739 ♂, Ribeirão Preto, Faz. da Pedra, Rio Tamanduá, Travassos & Pearson col. 12-15-X-953; 5.797 ♂, Teresópolis E. Rio, Wygodzinsk col., 23-VII-947; 5.798 ♀, Monumento Rodoviário, E. Rio, Travassos col., 21-V-954; 5.799 ♀, Bituruno, Paraná, Straviasky col., 20-III-946; 5.800 ♂, 5.801 ♂, 5.802 ♂, 5.803 ♀, 5.804 ♀, Angra, Japuhyba, Travassos col., VI-945; 5.805 ♂, 5.806 ♂, Interlagos, S. Paulo, Travassos F.º & Amico col., 12-VIII-940; 5.807 ♂, 5.808 ♂, Salesópolis (Boracéia) S. Paulo, Travassos & Ventel, 24-XI-946; 6.872 ♂, Ribeirão Preto, Faz. da Pedra, Rio Tamanduá, S. Paulo, Travassos & Pearson col., 12-15-X-953;

6.873 ♀, Pirassununga, S. Paulo, Schubart col., 6.784 ♂, 6.883 ♂, Nova Teutônia, Sta. Catarina, F. Plaumann col., V-953; 6.884 ♀, 6.885 ♀, Nova Teutônia, Sta. Catarina, F. Plaumann col., V-953; 6.886 ♂, Ribeirão Preto, Faz. da Pedra, S. Paulo, Travassos col., 2-VII-954; 6.887 ♀, Ribeirão Preto, Faz. da Pedra, S. Paulo, Travassos col., 2-VII-954; 6.888 ♂, Ribeirão Preto, Faz. da Pedra, Rio Tamanduá, S. Paulo, Travassos & Pearson col., 12-15-X-953; 5.780 ♂, Teffé, Amazonas.

Pareuchaetes arracava (Jordan, 1916)

Ammalo arracava Jordan, 1916 :127, fig. 10.

Localidade tipo: Guiana Francesa.

Fêmea. — Cabeça com palpos voltados para cima não atingindo o nível do vértice, dividido em três artículos, sendo o distal reduzido e revestido por escamas pardas; artículo mediano com escamas pardas; artículo basal com escamas amarelo ovo. Tromba desenvolvida e de côr castanho claro. Fronte com escamas amarelo ovo nos dois terços superior, têrço restante com escamas pardas. Vértice com escamas amarelo ovo. Antenas filiformes com escamas pardas em todo comprimento do fuste.

Tórax. — Patágias e tégulas com escamas amarelo creme. Pleuras com escamas amarelo ovo.

Patas anteriores. — Coxa revestida por escamas amarelo ovo; fêmur com escamas amarelo ovo, apresentando uma mancha anterior de côr pardo escuro próximo a articulação fêmur-tibial; tíbia com escamas pardo escuro; epífises com mais de metade do comprimento da tíbia. Tarso com cinco artículos, revestidos inteiramente por escamas pardo escuras.

Patas médias. — Fêmur com escamas amarelo ovo. Tíbia com escamas pardo escuro, apresentando um par de espinhos apical. Tarso com escamas pardo escuro.

Patas posteriores. — Idênticas às médias, porém a tíbia apresenta além do par de espinhos apical um par de espinhos subapical.

Asas anteriores. — Revestidas tanto na face superior como na face inferior por escamas amarelo creme. (Fig. 35).

Nervulação. — Sc terminando ao nível da altura da origem de R_2; R_1 nascendo na célula e afastada do ângulo anterior da célula; R_2 com origem fora e distante do ângulo anterior da célula; R_3 terminando antes do ápice; R_4 terminando no ápice; R_5 terminando depois do ápice; M_1 nascendo no ângulo anterior da célula; M_2 e M_3 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_1 nascendo na célula e próximo do ângulo posterior; Cub_2 com origem no meio da célula; A_1 terminando no *tornus*.

Dimensões. — Comprimento máximo 18 mm.; largura máxima 8 mm.. Relação 2,25.

Asas posteriores — De coloração idêntica a apresentada pelas asas anteriores. Apresenta porém densa pilosidade da mesma côr da asa na margem posterior.

Nervulação. — Sc com tronco comum ao radial dêle se afastando antes do meio da célula e terminando no bôrdo da asa à frente da altura do nível do ângulo anterior da célula; R_n terminando no ápice da asa; M_1 com origem no ângulo anterior da célula; M_2 e M_3 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_1 com origem na célula e bem próximo ao ângulo posterior; Cub_2 com origem no meio da célula; A_1 terminando no *tornus;* A_2 paralela à margem posterior da asa, fig. 36.

Dimensões. — Comprimento máximo 13 mm.; largura máxima 7 mm. Relação 1,85.

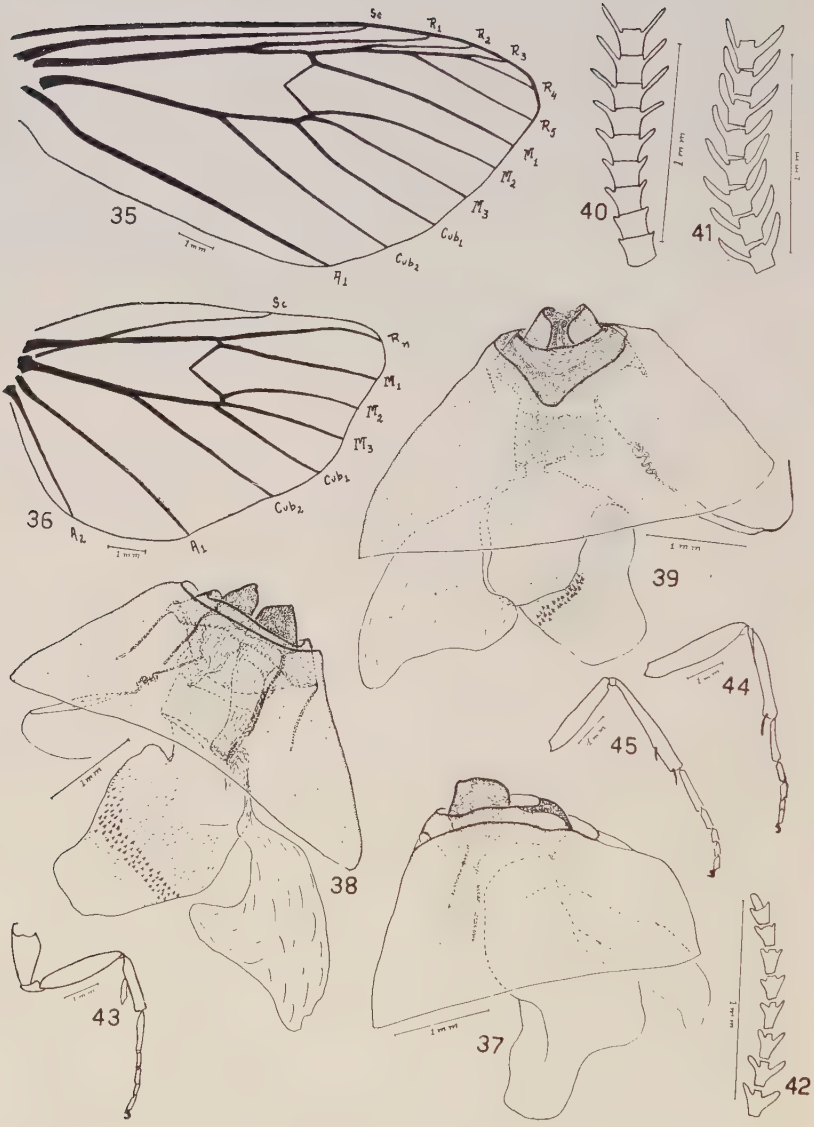
Genitália. — 10.º segmento de formato característico, bem esclerosado, apresentando dois apodemas, fig. 37; 9.º segmento desenvolvido, formado ventralmente por uma porção distal quitinizada e proximal membranosa e dorsalmente formado por um anel quitinizado provido de dois apodemas; 8.º esternito com uma escavação mediana de formato triangular fig. 39; 8.º tergito mais quitinizado que o 7.º. Entre o 9.º e 8.º segmentos abre-se o *ductus bursae. Ductus bursae* esclerosado, apresentando antes da dilatação uma faixa fortemente esclerosada. Dilatação do *ductus bursae* esclerosada com uma faixa circular de pequenos espinhos situados internamente. *Bursa copulatrix* membranosa.

Material estudado: 66.253, Misantla, Fab. 911. (Museu Nacional).

Pareuchaetes pseudoinsulata, sp. n.

Macho. — Cabeça com palpos voltados dorsalmente não atingindo o nível do vértice, composto de três artículos, sendo o distal reduzido e revestido por escamas pardo claras; artículos medianos e basais com escamas amarelo ovo. Tromba desenvolvida e de côr pardo clara. Fronte com escamas amarelo ovo. Vértice com escamas amarelo ovo. Antenas plumosas, apresentando duas apófises por segmento, pardo escuro, apresentando ainda, escamas pardo escuras em todo comprimento do fuste. As apófises têm seu maior comprimento nos segmentos medianos, decrescendo proporcionalmente à medida que se aproximam dos segmentos basais e apicais, ficando rudimentares nos primeiros segmentos basais e nos últimos apicais, figs. 40, 41 e 42.

Tórax. — Pátagias, tégulas e pleuras com escamas amarelo creme.



Pareuchaetes arracava (Jordan, 1916) — Fig. 35 - Nervulação da asa anterior. Exemplar 66.253; Fig. 36 - Nervulação da asa posterior. Exemplar 66.253; Fig. 37 - Genitália da fêmea, vista de perfil. Exemplar 66.253; Fig. 38 - Genitália da fêmea, vista dorsal. Exemplar 66.253; Fig. 39 - Genitália da fêmea, vista ventral. Exemplar 66.253. *Pareuchaetes pseudoinsulata*, sp. n. — Fig. 40 - Segmentos basais da antena do macho. Exemplar 73.054; Fig. 41 - Segmentos medianos da antena do macho. Exemplar 73.054; Fig. 42 - Segmentos apicais da antena do macho. Exemplar 73.054; Fig 43 - Pata anterior do macho. Exemplar 73.054; Fig. 44 - Pata média do macho. Exemplar 73.054; Fig. 45 - Pata posterior do macho. Exemplar 73.054.

Patas anteriores. — Coxa com escamas amarelo creme; fêmur amarelo creme, apresentando na face anterior e próximo à articulação fêmur-tibial uma mancha parda. Epífises com mais de metade do comprimento da tíbia, fig. 43, que por sua vez é revestida por escamas pardas na face anterior e amarelo creme na face posterior. Tarso com cinco artículos, com escamas pardas claras, apresentando algumas escamas esparsas de côr amarelo creme na face posterior.

Patas médias. — De coloração idêntica a apresentada pelas patas anteriores, porém a tíbia apresenta um par de espinhos apical, fig. 44.

Patas posteriores. — Com a mesma coloração apresentada pelas patas anteriores e medianas. Entretanto a tíbia apresenta além do par de espinhos apical um par de espinhos subapical, fig. 45.

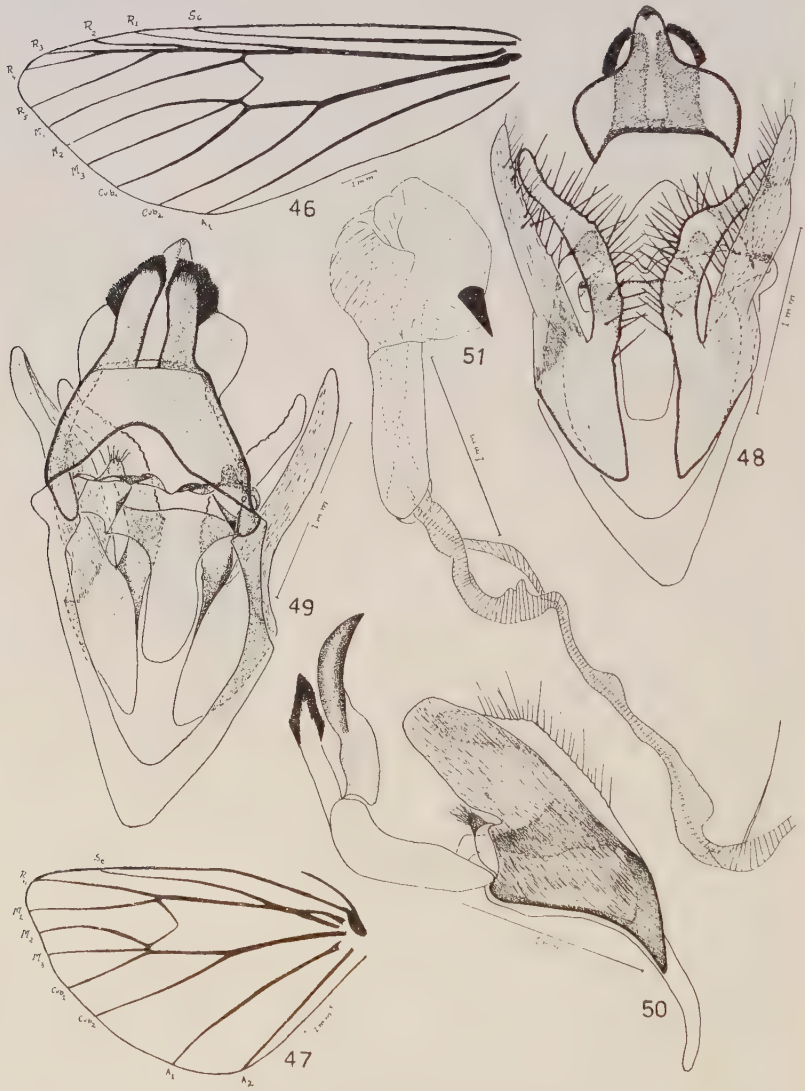
Asas anteriores. — Relativamente alongada, revestida inteiramente por escamas amarelo creme tanto na face superior como na face inferior.

Nervulação. — Sc terminando pouco atrás do nível da origemde R_2; R_1 com origem na célula e afastada do ângulo anterior; R_2 com origem fora da célula e distante do ângulo anterior da célula; R_3 e R_4 com pecíolo comum, separando-se ao nível da altura da inserção de R_2 com o bôrdo da asa, terminando R_3 afastada do ápice da asa e R_4 terminando antes e próximo do ápice; R_5 com origem pouco atrás do nível da inserção de R_1 com o bôrdo da asa, terminando depois do ápice da asa; M_1 partindo do ângulo anterior da célula; M_2 e M_3 com curto tronco comum, nascendo do ângulo posterior da célula; Cub_1 com origem na célula e próximo ao ângulo posterior; Cub_2 com origem no meio da célula; A_1 terminando no *tornus*, fig. 46.

Dimensões. — Comprimento máximo 17 mm.; largura máxima 7 mm. Relação 2,42.

Asas posteriores. — Como as anteriores são revestidas tanto na face superior como na face inferior por escamas amarelo creme, apresentando porém na face superior densa pilosidade de côr amarelo creme que ocupa tôda região da margem posterior da asa.

Nervulação. — Sc com tronco comum ao radial, dêle se afastando antes do meio da célula, terminando no bôrdo da asa; $R_n + M_1$ com origem no ângulo anterior da célula, terminando R_n antes e próximo do ápice e M_1 depois do ápice; M_2 e M_3 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_1 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_2 nascendo no meio da célula; A_1 terminando no *tornus;* A_2 paralela à margem posterior da asa, fig. 47.



Pareuchaetes pseudoinsulata, sp. n. — Fig. 46 - Nervulação da asa anterior do macho. Exemplar 73.054; Fig. 47 - Nervulação da asa posterior do macho. Exemplar 73.054; Fig. 48 - Genitália do macho, vista ventral. Exemplar 73.054; Fig. 49 - Genitália do macho, vista dorsal. Exemplar 73.054; Fig. 50 - Genitália do macho, vista de perfil. Exemplar 73.054; Fig. 51 - Falosoma e vesica. Exemplar 73.054.

Dimensões. — Comprimento máximo 12 mm.; largura máxima 7 mm. Relação 1,71.

Abdômen. — Inteiramente revestido por escamas amarelo creme, apresentando três séries de pontos de escamas pardas escuras dispostas em sentido longitudinal e com a localisação seguinte: uma série mediana e na face superior do abdômen; as outras duas situadas uma de cada lado das faces laterais do abdômen.

Genitália. — 10.º tergito mais largo que longo, terminando por uma dilatação mediana voltada ventralmente, fig. 48; 10.º esternito não individualisado; 9.º tergito subtriangular com uma escavação central de base e dois processos pouco esclerosados em forma de dedo de luva, de comprimento menor que o 10.º tergito, apresentando nos bordos distais espessas camadas de pêlos, dispostos ao abservado na fig. 49; 9.º esternito desenvolvido terminando por *saccus* recurvado dorsalmente, fig. 50. *Valvae* simétricas terminando por dois processos, um dorsal membranoso provido de cerdas finas e fortes; o outro ventral esclerosado, recurvado para fora, com os bordos internos serrilhados, fig. 48, onde se inserem grande número de cerdas rigidas de tamanho variado. *Juxta* esclerosada. *Transtila* esclerosada com duas pequenas dilatações laterais na qual estão inseridas cerdas finas, fortes e de tamanho variável. *Falosoma* retilíneo e curto, fig. 51. *Vesica* de grande tamanho em proporção ao falosoma, com um *cornuti* forte de formato cônico e grande número de minúsculos espinhos dispostos ao observado pela fig. 52, além de uma placa quitinizada interna. Entre o 5.º e 6.º segmentos abdominais e pela face ventral abre-se uma glândula com o aspecto observado pela fig. 53.

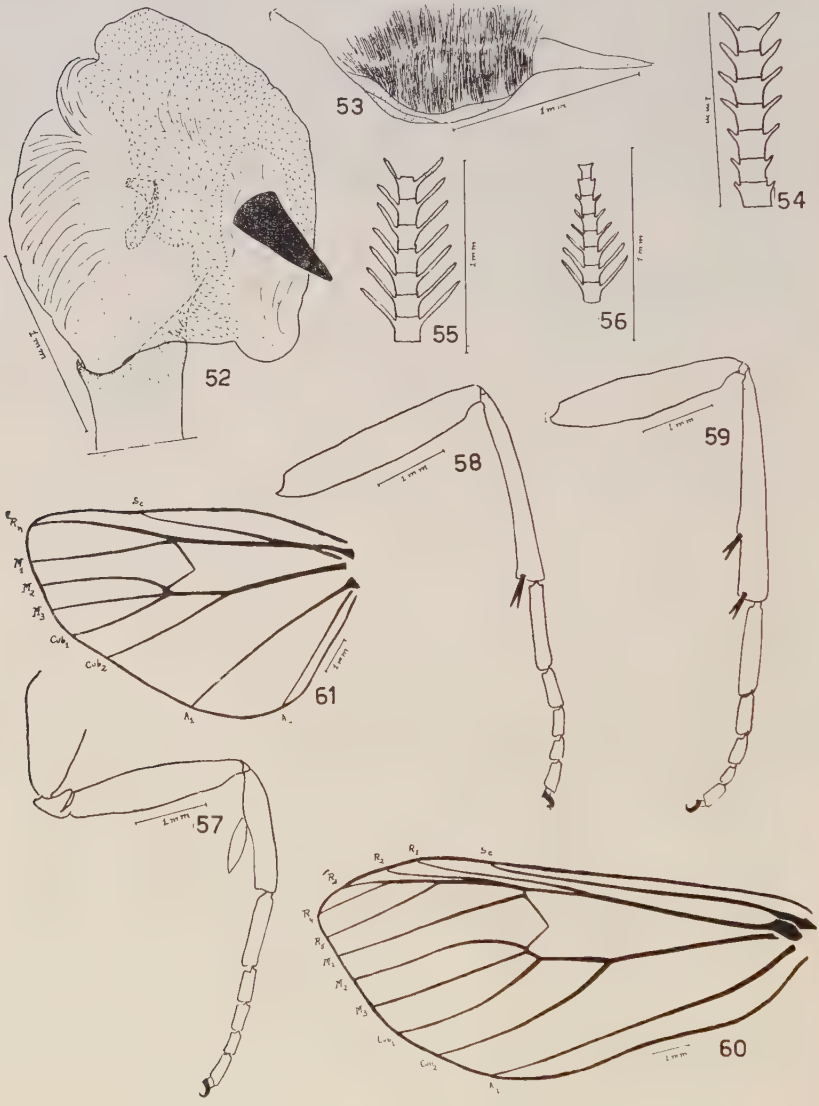
Tipo. — 73.054 ♂, Venezuela, no Museu Nacional.

Pareuchaetes pseudoinsulata, sp. n. difere de *Pareuchaetes aurata* (Butler, 1875) pela coloração das escamas que revestem os artículos medianos e basais dos palpos. Pela coloração das escamas da fronte. Pela coloração das escamas das patas anteriores. Além dêsses caracteres diferenciais encontramos mais os da genitália como sejam: os formatos do 10.º tergito, do 9.º tergito, das *valvae,* da juxta e da transtila, os quais poderão ser fàcilmente observados pelo exame comparativo dos desenhos da genitália das duas espécies em apreço.

Material examinado. — 73.054 ♂, Venezuela, Caracas, L. Laglaize, 1897. (Col. J. Arp).

Pareuchaetes misantlensis, sp. n.

Macho. — Cabeça com palpos voltados dorsalmente não atingindo o nível do vértice, apresentando o segmento distal reduzi-



Pareuchaetes pseudoinsulata, sp. n. — Fig. 52 - Detalhe da vesica. Exemplar 73.054; Fig. 53 - Aspecto da glândula encontrada entre o 5.º e 6.º segmentos. Exemplar 73.054. *Pareuchates misantlensis*, sp. n. — Fig. 54 - Segmentos basais da antena do macho. Exemplar 66.254; Fig. 55 - Segmentos medianos da antena do macho. Exemplar 66.254; Fig. 56 - Segmentos apicais da antena do macho. Exemplar 66.254; Fig. 57 - Pata anterior do macho. Exemplar 66.254; Fig. 58 - Pata média do macho. Exemplar 66.254; Fig. 59 - Pata posterior do macho. Exemplar 66.254; Rig. 60 - Nervulação da asa anterior do macho. Exemplar 66.254; Fig. 61 - Nervulação da asa posterior do macho. Exemplar 66.254.

do, inteiramente revestido por escamas pardas; segmento mediano com escamas amarelo ovo na face anterior e pardas na face posterior; segmento proximal com escamas amarelo ovo. Tromba desenvolvida de côr pardo clara. Fronte com escamas amarelo creme, apresentando algumas escamas amarelo ovo nos bordos. Antenas plumosas, com escamas pardas em todo comprimento do fuste, apresentando duas apófises por segmento, que têm seu maior comprimento nos segmentos medianos. Estas apófises vão decrescendo proporcionalmente à medida que se aproximam dos segmentos basais e apicais, ficando rudimentares nos primeiros segmentos basais e nos últimos apicais, figs. 54, 55 e 56.

Tórax. — Patágias e tégulas com escamas amarelo creme. Pleuras amarelo ovo.

Patas anteriores. — Coxa com escamas amarelo ovo; fêmur com escamas amarelo creme na face anterior e parda na face posterior. Epífises com mais de metade do comprimento da tíbia, fig. 57, que é revestida por escamas amarelo creme. Tarso com cinco artículos, todos revestidos por escamas pardo clara.

Patas médias. — Fêmur com escamas amarelo creme na face anterior e parda na face posterior. Tíbia amarelo creme, apresentando um par de espinhos apical, fig. 58. Tarso com cinco artículos revestidos por escamas pardo claras.

Patas posteriores. — Idênticas as médias, apresentando a tíbia além do par de espinhos apical um par de espinhos subapical, fig. 59.

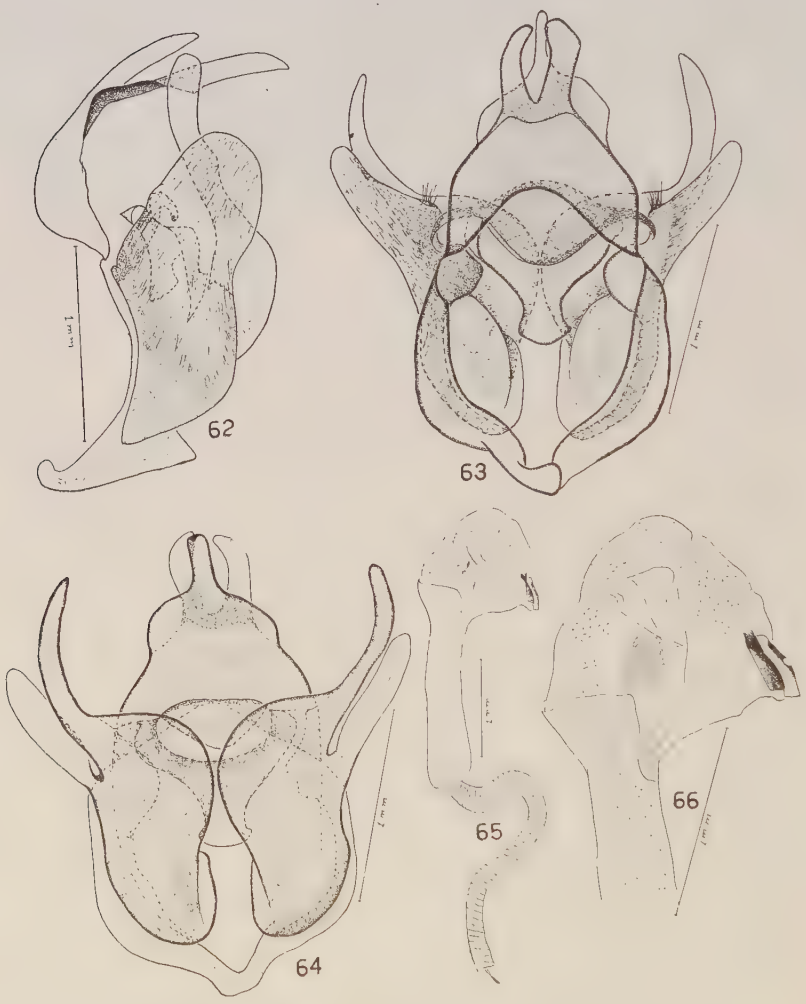
Asas anteriores. — Revestida tanto na face superior como na face inferior por escamas amarelo creme.

Nervulação. — Sc terminando ao nível da origem de R_2; R_1 com origem na célula e afastada do ângulo anterior da célula; R_2 com origem à frente do ângulo anterior da célula; R_3 terminando antes do ápice; R_4 terminando no ápice; R_5 terminando depois do ápice; M_1 com origem no ângulo anterior da célula; M_2 e M_3 com origem no ângulo posterior da célula; Cub_1 com origem na célula e próximo ao ângulo posterior; Cub_2 com origem no meio da célula; A_1 terminando no *tornus*, fig. 60.

Dimensões. — Comprimento máximo 17 mm.; largura máxima 7 mm. Relação 2,42.

Asas posteriores. — De coloração idêntica a anterior, apresentando porém densa pilosidade de côr amarelo creme em tôda região da margem posterior da asa.

Nervulação. — Sc com tronco comum ao radial, dêle se afastando antes do meio da célula e terminando na margem da asa; $R_n + M_1$ com origem no ângulo anterior da célula, terminando R_n próximo do ápice da asa e M_1 depois do ápice; M_2 e M_3 com



Pareuchaetes misantlensis, sp. n. — Fig. 62 - Genitália do macho, vista perfil. Exemplar 66.254; Fig. 63 - Genitália do macho, vista dorsal. Exemplar 66.254; Fig. 64 - Genitália do macho, vista ventral. Exemplar 66.254; Fig. 65 - Falosoma e vesica. Exemplar 66.254; Fig. 66 - Detalhe da vesica. Exemplar 66.254.

origem no ângulo posterior da célula; Cub_1 nascendo no ângulo posterior da célula; Cub_2 com origem no meio da célula; A_1 terminando no *tornus;* A_2 paralela a margem posterior da asa, fig. 61.

Dimensões. — Comprimento máximo 11 mm.; largura máxima 7 mm. Relação 1,57.

Abdômen. — De côr amarelo creme, com três séries de pontos em sentido longitudinal e dispostos da seguinte maneira: uma série mediana e na parte superior do abdômen; as outras duas localisadas uma de cada lado do abdômen.

Genitália. — 10.º tergito terminando por um processo mediano em forma de dedo de luva, recurvado ventralmente, fig. 62; 10.º esternito não individualisado; 9.º tergito subtriangular, com duas formações distais quitinizadas que se prolongam sôbre o 10.º tergito não ultrapassando-o, fig. 63; 9.º esternito esclerosado e terminando por *saccus. Valvae* simétricas de formato observado na fig. 64, terminando por dois processos, um dorsal membranoso e espesso, o outro ventral, esclerosado em forma de dedo de luva, côncavo e mais longo que o processo dorsal. Próximo a parte basal da formação membranosa dorsal, encontramos duas escavações onde estão inseridas cerdas finas. Estas cerdas sòmente são observadas quando a genitália é vista pela face dorsal, fig. 63. *Juxta* quitinizada, semi anular de forma observada na fig. 64. *Transtila* quitinizada e dilatada medianamente, fig. 63. *Falosoma* retilíneo, fig. 65. *Vesica* com minúsculos espinhos, uma placa quitinizada e duas formações paralelas e fortemente esclerosadas, fig. 66.

Tipo. — 66.254 ♂, Misantla (no Museu Nacional).

Pareuchaetes misantlensis, sp. n. difere de *Pareuchaetes pseudoinsulata,* sp. n. e *Pareuchaetes aurata* (Butler, 1875) pela coloração das escamas dos artículos mediano e distal dos palpos; pela coloração das escamas da fronte; pela coloração das escamas das patas anteriores e medianas. Associada a êsses caracteres junta-se mais os caracteres da genitália que melhor poderá ser observado pelo exame comparativo dos desenhos da genitália dos exemplares acima referidos.

Material examinado. — 66.254 ♂, Misantla, Fab. 1910.

Como referimos no princípio da presente nota daremos a seguir a título de contribuição ao estudo do gênero *Pareuchaetes* Grote, 1865 o histórico de *Pareuchaetes cadaverosa* Grote, 1865 e *Pareuchaetes insulata* (Walker, 1855) Beutenmüller, 1894.

Pareuchaetes cadaverosa Grote, 1865

Pareuchaetes cadaverosa Grote, 1865 :245.
Pareuchaetes cadaverosa Butl., 1875 :38.
Halesidota cadavessa Druce, 1884 :93 (êrro)
Halesidota cadaverosa Dogn., 1891 :39.
Pareuchaetes cadaverosa Kirby, 1892 :237.
Pareuchaetes insula Beutenmüller, 1894 :368 (êrro).
= *cadaverosa* Grote, 1865 segundo H. Edwards.
Halesidota cadavessa Druce, 1897 :372 (êrro).

Ammalo insulata Hampson, 1901 :84, est. 37, fig. 14 p.p.
= *insulata* Walker, 1855.
= *cadaverosa* Grote, 1865.
= *affinis* Grote, 1865.
= *aurata* Butl., 1875.

Ammalo insulata Strand, 1919, 22:35-36.
= *insulata* Walker, 1855.
= *cadaverosa* Grote, 1865.
= *cadavessa* Druce, 1884.
= *affinis* Grote, 1865.
= *aurata* Butl., 1875.

Ammalo insulata Seitz, 1922 :384, est. 53G p.p.
= *insulata* Walker, 1855.
= *affinis* Grote, 1865.
= *cadaverosa* Grote, 1865.
= *cadavessa* Druce, 1884.
= *aurata* Butl., 1875.

Pareuchaetes insulata (Walker, 1855)

Halesidota insulata Walker, 1855, III :734.
Euchaetes insulata Butl., 1875 :38.
C[ycnia] insulata Kirby, 1892 :236.
Pareuchaetes insula Beutenmüller, 1894 :368 (êrro).
Euchaetes insulata Druce, 1897 :392.
Euchaetes insulata Sharpe, 1898 :367.
Cycnia insulata Swainson, 1900 :33.
Ammalo insulata Hampson, 1901 :84, est. 37, fig. 14 p.p.
A[mmalo] insulata insulata Rothschild, 1910 :34 p.p.
Ammalo insulata Dyar, 1914 :173.
Ammalo insulata Jordan, 1916 :124-130, figs. 1, 2, 3.
Ammalo insulata Strand, 1919, 22:35.
A[mmalo] insulata Seitz, 1922 :384, est. 53G, p.p.
Ammalo insulata Forbes, 1930 :35.
[*Ammalo*] *insulata* Hoffmann, 1936 :543.
Ammalo insulata Hoffmann, 1936 :15.
[*Ammalo*] *insulata* Reich, 1937 :71.

BIBLIOGRAFIA

BEUTENMÜLLER, W. — 1894 — On North American moths, with the description of new species of triprocris., Bull. Amer. Mus., 6:368.

BUTLER, A. G — 1875 — Revision of genus Spilosoma and the allied groups of the Family Arctiidae., Cist. Ent., II: 21-44.

DOGNIN, P. — 1891 — Lepid. de Loja :39.

DRUCE, H. — 1884 — Lepidoptera Heterocera., Biol. Cent. Americana., I.

DRUCE, H. — 1897 — Lepidoptera Heterocera., Biol. Cent. Americana., II.

DYAR, G. HARRISON — 1902 — A List of North American Lepidoptera and ky to the Literature of this Order of Insects., Bull. U. S. Nat. Mus., (52) : I-XIX + 1-723.

DYAR, G. HARRISON — 1914 — Report on the Lepidoptera of the Smithsonian Biological survey on the Panama Canal Zone., (47) :139-350.

FORBES, W. T. M. — 1930 — Insects of Porto Rico and Virgin Island., Scientific survey of Porto Rico and Virgin Island., 12 (1) :1-171.

GROTE, ANG. R. — 1865 — Notes on the Bombycidae of Cuba., Proc. Ent. Soc. of Philadelphia., 5 :227-255.

HAMPSON, G. F. — 1910 — Catalogue of the Arctiidae (Arctianae) and Agaristidae in the collection of the British Museum., 3 :XIX-690.

HOFFMANN, FR. — 1936 — Die brasilianischen Barenspiner Betrachtungen Vergleich, uber die brasilianische Arctiifauna., Ent. Rundsch., 53 (38) : 540-544.

JORDAN, K — 1916 — Notes on Arctiidae., Nov. Zoll., 23 :124-130.

KIRBY, W. F. — 1892 — A Synonymic Catalogue of Lepidoptera Heterocera, British Museum, I :XII + 951.

REGO BARROS, A. R. do — 1955 — Fauna do Distrito Federal. Sôbre o gênero *Ammalo* Walker, 1855, Rev. Brasil. Biol., 15 (2) :223-237.

REICH, P. — 1937 — Die Barenspinner von Sud brasilien. Faunistidre Mitteilungen aus meiner Sammlung., Ent. Rundsch., 55 (7) :59-73.

SEITZ, A. — 1922 — Macrolepidoptera of the world. Fauna Americana — Arctiidae. Parte I, 6 :384.

SHARPE, E. M. — 1898 — On a collection of Lepidopterous Insects from San Domingo. With Field notes by the collector, Dr. Cuthbert Christy. Proc. Zool. Soc. London :362-369.

STRAND, E. — 1919 — Arctiidae: Subfam. Arctiinae — Lepidopterum Catalogus, 22 :1-416, Berlin.

SWAINSON, E. M. — 1900 — Notes on larvae of Lepidoptera. Journ. N. Y. Ent. Soc. 8 :32-34.

WALKER, F. — 1855 — List of the Specimens of Lepidopterous Insects in the collection of the British Museum. Parte III — Lepidoptera, London.

Rev. Brasil. Ent. 6:91-192 - 20-X-956 - São Paulo

OS GÊNEROS DE CANTHONINI AMERICANOS (1)
(Col. Scarabaeidae)

POR

F. S. PEREIRA C.M.F. (2) E A. MARTÍNEZ (3)

No presente trabalho os autores estudam de conjunto a posição sistemática dos gêneros de Canthonini Americanos, procurando estabelecer as relações exatas dos mesmos e aclarar seus conceitos genéricos. Para isso julgaram conveniente e necessário separar em novos gêneros várias espécies incluidas no gênero *Canthon* Hoffmanssegg, que até o presente era um repertório de espécies de posição duvidosa e incerta. Esta necessidade já havia sido compreendida pelos autores modernos que se ocuparam do referido grupo, em particular Olsoufieff, Chapin, Balthasar, Paulian e por nós, que, anteriormente a êste trabalho separadamente desmembramos em novos gêneros várias espécies colocadas em *Canthon,* além dos que aqui criamos. Contudo, ainda consideramos demasiado heterogêneo o atual conceito de *Canthon,* e possivelmente em futuro próximo em face de novos conhecimentos teremos a oportunidade de continuar esta tarefa de desmembramento, erigindo novos gêneros para muitos grupos de espécies ainda conservadas em *Canthon.*

Damos em seguida uma chave para todos os gêneros americanos com breves comentários a alguns dêles e enumeração das espécies por nós nêles constatadas; contudo julgamos que outras várias espécies deverão nêles serem incluidas, o que não podemos resolver presentemente por estarem fora dos nossos conhecimentos.

---

(1) Trabalho executado na Divisão Insecta do Departamento de Zoologia, Secretaria da Agricultura do Estado de São Paulo.

(2) Sob os auspicios do CONSELHO NACIONAL DE PESQUISAS, Rio de Janeiro.

(3) Bolsista da Universidade de São Paulo. Entomólogo del Departamento de Protección de la Naturaleza, Administración de Parques Nacionales, Ministerio de Agricultura y Ganadería y de la Misión de Estudios de Patología Regional Argentina, Universidad de Buenos Aires, Ministerio de Educación. República Argentina.

Aproveitamos também a oportunidade para descrever algumas espécies que julgamos novas para a ciência e dar chaves para alguns dos gêneros aqui tratados.

Nossa meta e objetivo é aclarar a posição confusa reinante nos Canthonini americanos e facilitar aos futuros pesquisadores o estudo dos representantes desta tribu. Não julgamos oportuno fazer uma relação histórica sôbre esta tribu, visto já existirem trabalhos a êste respeito, em particular o de Arrow, 1931, "Fauna of British India, Coprinae 3", onde nos dá uma resenha histórica de tôda a família.

Tampouco queremos tecer comentários sôbre a posição filogenética dos nossos Canthonini por não possuirmos provas paleontológicas suficientes para podermos argumentar sôbre a matéria e esclarecer a questão.

Paulian em 1933 (Ent. NachrBl. 7:103) tentou estabelecer a árvore genealógica dos Scarabaeidae, mas foi acremente criticado por Olsoufieff em 1935 (l.c. 9:32) baseando sua crítica principalmente na carência de provas de que acabamos de falar.

Também não encontramos argumentos convincentes na zoogeografia, pois como é sobejamente sabido, os Canthonini estão espalhados por tôdas as regiões zoogeográficas com excepção da subregião Paleártica da região Holártica.

No referente a biologia dos Canthonini americanos, nossos conhecimentos são infelizmente ainda demasiado escassos; contudo podemos afirmar de modo geral que a maioria dos Canthonini vivem à expensas de matéria orgânica em decomposição quer de origem animal quer vegetal. Encontramos todavia casos de adaptação e especialisação singulares, que passamos a enumerar embora muito resumidamente.

Ectoparasitismo: E. Garbe em 1921 observou exemplares de *Canthon quadriguttatus* (Olivier) vivendo sôbre *Alouatta*, sp. em Itaituba (Rio Tapajoz, Pará); um dos autores teve ocasião de encontrar *Canthon hyalinus* Harold sôbre *Callicebus brunneus* (Wagner) capturados em X-1953 nas matas de Porto Velho, Guaporé; o mesmo recentemente em Cachimbo (Sul do Pará) obteve informações várias de que é muito comum encontrarem-se besourinhos em macacos capturados nessa região. Esta adaptação contudo não é peculiar aos nossos Canthonini, pois os encontramos em outras tribus como sejam: *Uroxys gorgon* Arrow sôbre *Bradypus grëseus* (Gray) em Costa Rica; *Trichillum bradyporum* Boucomont sôbre *Bradypus*, sp. em Costa Rica e Perú; *Zonocopris gibbicollis* (Harold) sôbre *Strophocheilus*, sp. e *Glaphyrocanthon proseni* Martínez sôbre *Tapirus terrestris* (Linneo). Entre os gêneros exóticos temos *Macropocopris* Arrow, de Austrália, cujos representantes vivem sôbre as espécies de *Macropus*.

Predatismo: *Canthon dives* Harold e *Canthon virens* Mannerheim foram constatadas muitas e repetidas vêzes atacando as fêmeas de *Atta*, sp. na época das revoadas; *Deltochilum kolbei* Paulian ataca *Diplopoda*.

Mirmecofilia: Um dos autores observou *Pseudepilissus lunatus* (Schmidt) vivendo nas galerias de *Acromyrmex ambiguus* Forel no sudoeste da Província de Buenos Aires, Argentina; Hinton e Ancona encontraram *Deltochilum scabriusculum* Bates em panelas de *Atta*, sp. no México. São numerosos os casos de mirmecofilismo constatados entre os Scarabaeidae tanto americanos como exóticos: *Uroxys dilaticollis* (Blanchard), *Onthocharis bonariensis* (Bruch) e várias espécies de *Ontherus* Erichson vivem em ninhos de *Acromyrmex*. Entre os exóticos podemos citar os seguintes gêneros de tendências mirmecófilas muito acentuadas na maioria de suas espécies: *Haroldius* Boucomont, *Afroharoldius* Jansenns, *Ponerotrogus* Silvestri, *Megaponerophilus* Jansenns e *Alloscelus* Boucomont.

Como casos de especialização notáveis citamos sòmente os seguintes: 1.º *Tetraechma sanguineomaculata* Blanchard foi encontrada ùnicamente em excrementos de *Lagostomus m. maximus* (Desmarest), juntamente com *Dichotomius bosquii* (Pereira) da tribo dos *Dichotomiini*. 2.º *Deltochilum sericeum* Paulian e *Geocanthon rubrescens* (Blanchard) observados e capturados em grandes quantidades por um dos autores em palmitos recentemente cortados em Bolivia. 3.º *Canthon aberrans* (Harold) encontrados em *Passalidae* mortos. 4.º *Peltecanthon staigi* Pereira e *Canthon quinquemaculatus* Castelnau observados em uma liana não identificada, recentemente cortada, atraídos pela exalações fétidas despreendidas da mesma a qual no norte de Minas recebe o nome de "cipó carniça". 5.º *Canthon lituratus* (Germar), *Canthon scrutator paraguayanus* Balthasar, *Canthon opacus* Lucas, *Canthon latipes* Blanchard, *Canthon conformis* Harold, *Canthon muticus* Harold e *Canthon angularis* Harold foram encontrados em grande quantidade em companhia de muitos outros Scarabaeidae em côcos maduros de Butiá, chamados em Campo Mourão, Paraná, de "Ariri".

CHAVE PARA OS GÊNEROS DE *CANTHONINI* AMERICANOS

1. — Com escutelo visível ..... 2. —

1. — Sem escutelo visível ..... 5. —

2. — Élitros carenados nos lados e tuberculados no ápice; tíbias anteriores sexdentadas e as médias carenadas, tarsos médios muito mais longos que os posteriores; porte grande. Argentina ..... *Eudinopus* Burmeister

— Élitros não carenados nem tuberculados no ápice; tíbias médias e posteriores não carenadas ..... 3. —

3. — Proepisternos sem carenas transversais; parte dorsal dos élitros e pronoto com áreas lisas e pretas; tíbias anteriores com dente apical dirigido para frente em ângulo muito agudo. América Central ..... *Megathoposoma* Balthasar

— Proepisternos carenados transversalmente; região dorsal do corpo sem áreas lisas e pretas; tíbias anteriores com o dente apical dirigido para fora ..... 4. —

4. — Clípeo bidentado; estrias elitrais quase invisíveis e não marginadas; femures posteriores claviformes. Brasil, Paraguai, Argentina. ..... *Peltecanthon* Pereira

— Clípeo quadri ou sexdentado; estrias elitrais manifestas e marginadas; femures posteriores não claviformes. Do México a Argentina ..... *Megathopa* Eschscholtz

5. — Borda média posterior do pronoto com processo dentiforme dirigido para trás. Brasil, Perú ..... *Streblopus* Lansberge

— Borda média posterior do pronoto não projetada em dentículo ..... 6. —

6. — Unhas dentadas ..... 7. —

— Unhas não dentadas ..... 8. —

7. — Pronoto marginado na borda posterior. Cuba ..... *Canthonella* Chapin

— Pronoto não marginado posteriormente. Brasil, Argentina ..... *Ipselissus* Olsoufieff

8. — Tíbias médias e posteriores com carenas transversais 9. —

— Tíbias médias e posteriores sem carenas transversais 10. —

9. — Metasterno giboso anteriormente; ângulos anteriores do pronoto marcados; tarsos 1.º a 4.º das tíbias médias e posteriores triangulíformes e tão longos como largos; élitros com nove estrias. Argentina, Chile, Bolivia e Perú ..... *Scybalophagus* Martínez

— Metasterno sem giba; ângulos anteriores do pronoto muito arredondados; tarsos médios e posteriores claramente mais longos que largos e não fortemente triangulariformes; élitros com dez estrias. Brasil ..... *Canthotrypes* Paulian

10. — Tíbias posteriores oblìquamente truncadas no ápice e o ângulo externo prolongado além da inserção dos tarsos 11. —

— Tíbias posteriores reta ou quase retamente truncadas no ápice; ângulo externo não prolongado além da inserção dos tarsos ..... 12. —

11. — Élitros com oito estrias; metatarso posterior igual aos dois seguintes juntos. Brasil ..... *Sinapisoma* Boucomont

— Élitros com nove estrias; metatarso posterior menor que a soma dos dois seguintes. Argentina, Brasil e Paraguai ..... *Pseudepilissus* Martínez

12. — Escultura elitral irregular ou tuberculada ..... 13. —

— Escultura elitral homodinâmica, sem fileiras de tubérculos, no máximo com curtas carenas no ápice e na base; excepto certos *Deltochilum* do subgênero *Calhyboma* ..... 15. —

13. — Pronoto na base e medialmente com fóvea; proepisternos anteriormente não excavados e sem carena transversal. São Domingos (Antillas) ..... *Nesocanthon*, gen. n.

— Pronoto na base e medialmente sem fóvea; proepisternos excavados anteriormente e com carena transversal 14. —

14. — Pigídio separado do propigídio por uma carena transversal; ♂♂ e ♀♀ com grande dimorfismo sexual. Argentina e Brasil ..... *Xenocanthon* Martínez

— Pigídio não separado do propigídio; ♂♂ e ♀♀ sem dimorfismo sexual acentuado. Venezuela, Colombia, Brasil, Bolivia, Paraguai e Argentina ..... *Anisocanthon* Martínez e Pereira

15. — Élitros com nove estrias ..... 16. —

— Élitros com oito estrias ..... 25. —

16. — 1.º artículo dos tarsos posteriores sempre mais longo que o 2.º ..... 17. —

— 1.º artículo dos tarsos posteriores igual ou mais curto que o 2.º ..... 19. —

17. — Proepisternos com carena transversal; tíbias anteriores com dentes laterais normais. Argentina e Brasil ..... *Holocanthon* Martínez e Pereira

— Proepisternos sem carena transversal; tíbias anteriores com os dentes laterais muito grandes ..... 18. —

18. — Corpo convexo; pronoto normal com as bordas laterais em arco não anguloso e sem dentículos; clípeo quadridentado e a fronte bituberculada. Argentina ..... *Tetraechma* Blanchard

— Corpo achatado; pronoto muito curto com as bordas laterais em arco fortemente anguloso e denticulado adiante do ângulo médio; clípeo bidentado. Bolivia e Guiana ..... *Canthonidia* Paulian

19. — 1.º artículo dos tarsos posteriores igual o quase igual ao 2.º ..... 20. —

— 1.º artículo dos tarsos posteriores mais curto que o 2.º 22. —

20. — Pigídio não marginado na base. Dos Estados Unidos até Argentina, exceptuando Chile ..... *Pseudocanthon* Bates

— Pigídio marginado na base ..... 21. —

21. — Pigídio giboso e separado do propigídio por uma carena angulosa no centro; ápice dos élitros arredondados e divergentes. Brasil, Paraguai, Perú, Colômbia, Equador, Guiana e Argentina ..... *Goniocanthon*, gen. n.

— Pigídio não giboso; ápice dos élitros reto. Dos Estados Unidos até Argentina exceptuando Antilhas e Chile *Canthon* Hoffmanssegg

22. — Pigídio marginado na base; proepisternos com carena transversal ..... 23. —

— Pigídio não marginado na base; proepisternos sem carena transversal. Do México até Argentina exceptuando Chile e Antilhas ..... *Scybalocanthon* Martínez

23. — Élitros com carenas laterais e tubérculos no ápice. América excepto Chile e Antilhas ..... *Deltochilum* Eschscholtz

— Élitros sem carenas laterais nem tubérculos no ápice ..... 24. —

24. — Tíbias anteriores com processo disto medial lobuliforme; tíbias posteriores com cálcares espatuliformes; os cálcares das tíbias anteriores alargados distalmente nos ♂♂ e nas ♀♀. Brasil ..... *Deltepilissus* Pereira

— Tíbias anteriores sem processo disto medial; as posteriores com cálcares espiniformes; fêmeas com cálcares anteriores simples. América excepto Canadá, Antilhas e Chile ..... *Glaphyrocanthon* Martínez

25. — 1.º artículo tarsal posterior mais longo que o 2.º; proepisternos com cicatrizes laterais. Brasil ..... *Paracanthon* Balthasar

— 1.º artículo tarsal posterior pelo menos tão longo como o 2.º; proepisternos sem cicatrizes laterais. ..... 26. —

26. — 2.º artículo dos palpos labiais maior que o 1.º e 3.º. Cuba e Porto Rico ..... *Canthochilum* Chapin

— 2.º artículo dos palpos labiais menor que o 1.º e maior que o 3.º ..... 27. —

27. — 1.º artículo dos tarsos posteriores igual o quase igual ao 2.º; tíbias anteriores sem processo lobuliforme anteromedial. Sul América excepto Chile ..... *Geocanthon*, gen. n.

— 1.º artículo dos tarsos posteriores claramente mais curto que o 2.º; tíbias anteriores com processo lobuliforme anteromedial. Equador ..... *Cryptocanthon* Balthasar (*)

1.º Gênero *Eudinopus* Burmeister, 1840

Stenodactylus Brullé, 1834, Hist. Nat, Ins. Col. 6(3) :289 (Praeoc.)
Eudinopus Burmeister, 1840, Gen. Ins. Heft 6, n.º 26.

(*) Não foi incluido *Opiocanthon* Paul. por não o conhecermos.

Stenodactylus Reiche, 1841, Rev. Zool. 212.
Stenodactylus Chevrolat, 1849, d'Orbigny's Dict. Hist. Nat. 12:9.
Eudinopus Lacordaire, 1856, Gen. Col. 3:72, 74.
Eudinopus Burmeister, 1873, Stett. Ent. Zeit. 34:407.
Eudinopus Lansberge, 1874, Ann. Soc. Ent. Belg. 17:185.
Stenodactylus Heyne-Taschenberg, 1908, Exot. Käfer: 60.
Eudinopus Bruch, 1911, Rev. Mus. La Plata 17:182.
Eudinopus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):35.
Eudinopus Bruch, 1915, Rev. Mus. La Plata 19:540.
Eudinopus Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235.
Eudinopus Pessôa & Lane, 1941, Arq. Zool. S. Paulo 2:425, fg.
Eudinopus Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:202.

Genotipo: *Scarabaeus dytiscoides Schreiber,* 1802. = *Eudinopus ateuchoides* Burmeister, 1840.

A indicação do sul do Brasil e Paraguai para o presente gênero, até o momento monobásico, deve ser errônea, pois sòmente ocorre na Argentina e em uma zona que vai de Neuquém e Rio Negro na Patagônia até o sul da província de Salta, ocupando as regiões áridas ou semiáridas e arenosas dêsse país.

2.º Gênero *Megathoposoma* Balthasar, 1939

Glauconia Olsoufieff, 1935, Ent. NachrBl. 9:34. (praeoc.).
Glauconia Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235, fg. 16. (nom. nud.).
Megathoposoma Balthasar, 1939, Casopis C. Spol. Ent. 36:18.
Glauconia Paulian, 1939, Ann. Soc. Ent. Fr. 108:31.
Megathoposoma Balthasar, 1942, Casopis C. Spol. Ent. 39:42.
Megathoposoma Lane, 1947, Pap. Avulsos 8:119.
Megathoposoma Martínez, 1947, Arthropoda 1:113.
Megathoposoma Martínez, 1950, Eos 26:193.
Megathopa aucts. partim.

Genotipo: *Megathopa candèzei* Harold, 1873 = *Megathoposoma deltochiloides* Balthasar, 1939.

Em 1873 Harold descreveu como nova espécie *Megathopa candèzei* de Nicaragua, a qual é citada por Bates em 1887 na Biologia Centrali-Americana e por Gillet, 1911, no Coleopterorum Catalogus de Junk. Em trabalho de crítica filogenética, Olsoufieff em 1935, propõe o nome genérico *Glauconia* para a referida espécie, todavia êsse nome é duplamente preocupado (Gray, 1845 e Giebel, 1852), mais tarde Paulian em 1939, revendo a coleção Oberthür, encontra o material estudado por Olsoufieff e propõe o mesmo nome, esquecendo-se de certo da indicação feita por Olsoufieff. Nêsse mesmo ano Balthasar cria o seu novo gênero *Megathoposoma* para a espécie nova *deltochiloides* que é idêntica a *Megathopa candèzei,*

sinonimizando-a êsse mesmo autor em trabalho de 1942. Até agora continua por tanto monobásico o gênero.

Distribuição geográfica: América Central.

3.º Gênero *Peltecanthon* Pereira, 1953

Peltecanthon Pereira, 1953, Dusenia 4:296.

Genótipo: *Peltecanthon staigi* Pereira, 1953.

Êste gênero, consta atualmente sòmente com duas espécies. O genótipo tem ampla distribuição geográfica na América do Sul, havendo sido constatado ùltimamente em Misiones, Argentina e em Villarrica, Paraguai.

Distribuição geográfica: Brasil, Argentina e Paraguai.

4.º Gênero *Megathopa* Eschscholtz, 1822

Megathopa Eschscholtz, 1822, Entomograph. 1:34.
Megathopa Eschscholtz, 1823, Naturw. Abhandl. Dorpat 1:90.
Megathopa Chevrolat, 1849, d'Orbigny's Dict. Hist. Nat. 8:62.
Megathopa Solier in Gay, 1851, Hist. Chile 5:57.
Megathopa Lacordaire, 1856, Gen. Col. 3:75.
Megathopa Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:989.
Megathopa Bates, 1887, Biol. Centr. Amer., Col. 2(2):25 (partim)
Megathopa Judulien, 1899, Rev. Mus. La Plata 6:374.
Megathopa Fabre, 1899, Souv. Ent. 6:72.
Megathopa Bruch, 1911, Rev. Mus. La Plata 17:183.
Megathopa Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):6.
Megathopa Bruch, 1915, Rev. Mus. La Plata 19:539.
Megathopa Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235.
Megathopa Paulian, 1939, l.c. 108:20.
Megathopa Gutiérrez, 1940, Rev. Chil. Hist. Nat. 44:95.
Megathopa Pessôa & Lane, 1941, Arq. Zool. S. Paulo 2:411.
Megathopa Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:197.
Megathopa Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:177.
Megathopa Martínez, 1947, Arthropoda 1:112.
Megathopa Martínez, 1950, Eos 26:201.

Genótipo: *Megathopa villosa* Eschscholtz, 1822.

Distribuição geográfica: Do México até Argentina, exceptuando as Antilhas.

Êste gênero consta de uma quinzena de espécies e duas subespécies. Um dos autores tratou anteriormente das espécies que ocorrem na Argentina, Chile, Bolivia, Uruguai e Paraguai. *Megathopa lanei* Lange é realmente uma boa espécie e o exemplar visto por Martínez trata-se de uma *Megathopa punctatostriata* Blanchard, que quase com tôda segurança é sòmente uma forma geográfica de *Megathopa astyanax* (Olivier) que ocorre no norte do Brasil e Guianas.

5.º Gênero *Streblopus* Lansberge, 1874

Colonychus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:10 (praeoc.).
Streblopus Lansberge, 1874, Col. Hefte 12:9.
Streblopus Lansberge, 1874, Ann. Soc. Ent. Belg. 17:187.
Streblopus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):42.
Streblopus Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:234.
Streblopus Paulian, 1939, l.c., 108:26.
Streblopus Balthasar, 1942, Erich Titsch. Festchr. :345.
Streblopus Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:203.

Genótipo: *Streblopus opatroides* Lansberge, 1874.

Distribuição geográfica: Brasil, Perú.

Pela descrição não achamos elementos suficientes para separar *Streblopoides* Balthasar, 1938, do presente gênero, mas como êste nos é desconhecido, não nos atrevemos a resolver a questão.

6.º Gênero *Canthonella Chapin*, 1930

Canthonella Chapin, 1930, Amer. Mus. Nov. 409:1.
Canthonella Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185: 198.
Canthonella Martínez, 1954, Natura, Bs. As., 1:64.

Genótipo: *Canthon pygmaeus* Harold, 1869 = *Canthonella parva* Chapin, 1930.

Distribuição geográfica: Cuba, Porto Rico.
Gênero monobásico isolado na região das Antilhas.

7.º Gênero *Ipselissus* Olsoufieff, 1935

Ipselissus Olsoufieff, 1935, Ent. NachrBl. 9:33.
Ipsepilissus Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235. (nom. nudum).
Ipsepilissus Paulian, 1939, l.c., 108:29.
Ipsepilissus Martínez, 1947, Arthropoda 1(1):113.
Ipselissus Martínez, 1954, Natura, Bs. As., 1(1):59.

Genótipo: *Epilissus silphoides* Harold, 1867.

Distribuição geográficas Sul do Brasil e Argentina.

Até agora êste gênero era monobásico, porém aqui acrescentamos a descrição de mais duas espécies novas com chave para o reconhecimento das mesmas.

1. — Élitros e pronoto pubescentes; genas com dentículo manifesto na frente ..... *Ipselissus catharinensis*, sp. n.
— Élitros glabros; genas sem dentículo ..... 2. —
2. — Ângulos anteriores do pronoto salientes e agudos; cabeça e pronoto com pontos manifestos; garras tarsais muito pequenas; estrias elitrais indistintas; parte superior dos olhos pequena ..... *Ipselissus silphoides* (Harold)

— Ângulos anteriores do pronoto pouco salientes e arredondados; cabeça e pronoto com pontos pouco manifestos; garras tarsais grandes; estrias elitrais manifestas e com pontos invadindo as interestrias; parte superior dos olhos grande ..... *Ipselissus lenkoi*, sp. n.

1. — *Ipselissus catharinensis*, sp. n.

Diagnose — Difere de tôdas as outras espécies pelos seguintes caracteres: Genas fortemente dentadas na frente; pontuação da cabeça e pronoto forte e oceliforme; estrias elitrais fortes e com pontos grandes, exceptuando a primeira em sua porção basal que é fina e sem pontos manifestos, as duas primeiras muito alargadas e aprofundadas na região apical; pronoto e élitros com numerosas cerdas douradas.

Descrição — Côr geral preta com tonalidade marrom em alguns exemplares; trocânteres, tíbias, tarsos e o último segmento abdominal da mesma côr, assim como o lado inferior do clípeo e o prosterno; antenas amareladas com a clava cinzenta; pubescência do corpo dourada.

Cabeça com o clípeo fortemente pontuado em tôda sua extensão, assim como as genas e com pequeníssimas cerdas; dentes anteriores do clípeo fortes, agudos e muito separados entre si; genas fortemente dentadas na frente e arredondadas nos lados, com a sutura genal apagada e quase invisível, mesmo com grande aumento; parte superior dos olhos pequena e alongada; antenas com a clava recoberta de pilosidade cinzenta.

Pronoto com fortes pontos ocelares em tôda sua superfície, os quais são um pouco mais densos e fortes perto dos ângulos anteriores e dotados de pequenas cerdas douradas um pouco maiores que as da cabeça; ângulos médios situados a pequena distância dos anteriores e formando uma espécie de expansão lateral, depois dos ângulos médios a margem é mais ou menos reta até os ângulos anteriores, que também são retos; sem sulco médio discal longitudinal e sem cicatrizes laterais; margens posterior não sulcada.

Prosterno com o processo pequeno e triangular.

Proepisternos profundamente excavados e separados por carena completa, os quais porém estão reduzidos à uma pequna faixa da margem anterior; lados bastante grandes e lisos, com alguns pontos principalmente nos lados e na frente.

Mesosterno muito grande, separado do metasterno por uma linha em arco, liso no centro e pontuado nos lados; mesoepisternos triangulares e lisos.

Metasterno liso no centro, com os lados e a parte posterior ocupada por numerosos pontos ocelares, sem sulco ou impressão na parte central posterior.

Metaepisternos finos e com pequeníssimos pontos ocelares.

Abdômen com os esternitos 1.º a 4.º muito curtos no centro, 5.º um pouco mais longo que os anteriores e o 6.º muito longo no centro, lados com fortes depressões pontuadas, todos com fileiras de pontos nas margens, o 5.º porém é fortemente pontuado, mesmo no centro.

Pigídio com pontos ocelados no meio e finos nos lados.

Élitros com as estrias bem marcadas e pontuadas, com exceção da primeira que é fina e sem pontos aparentes na porção basal, estrias 1.ª e 2.ª fortemente alargadas e aprofundadas na região apical; interestrias com pontos finos e numerosas cerdas douradas idênticas às do pronoto; epipleuras muito largas e estreitadas para trás, ocupando tôda a extenção da margem lateral dos élitros até a sutura e fortemente pontuadas.

Pernas anteriores com os fêmures pontuados e pubescentes na face ventral e excavados na parte anterior; tíbias idênticamente pontuadas, com três pequenos dentes laterais, sendo os dois primeiros muito pequenos e o apical o maior e com finíssima denticulação entre os mesmos e no resto da margem externa, com o ápice truncado retamente; calcar robusto e obtuso; tarsos insertos na face inferior, com o 5.º artículo o maior de todos e com pequeníssimas garras afiadas. Pernas médias com os fêmures pontuados e pubescentes na face ventral do mesmo modo que os fêmures anteriores; tíbias com numerosas cerdas nas bordas e principalmente na região apical, muito finas na base e gradualmente alargadas para o ápice; tarsos normais. Pernas posteriores pontuadas e pubescentes; as tíbias maiores e menos alargadas distalmente que as médias; tarsos mais longos que os médios.

Comprimento 2,5-3 mm.; largura humeral 0,5-1 mm.

Localidade típica: Brasil, Santa Catarina, Nova Teutônia (VII, X, XI-1955; F. Plaumann, leg.).

Exemplares examinados 4 ♀ ♀. Holótipo e 1 Parátipo nas coleções do Departamento de Zoologia; 2 Parátipos ♀ ♀ na coleção Martínez de Buenos Aires.

2. — *Ipselissus silphoides* (Harold), 1867

Epilissus silphoides Harold, 1867, Col. Heft. 1:77.
Epilissus silphoides Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:997.
Epilissus silphoides Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):39.
Epilissus instriatus Boucomont, 1928, Bull. Soc. Ent. Fr. :187.
Ipselissus silphoides Olsoufieff, 1935, Ent. NachrBl. 9:32.
Ipsepilissus silphoides Paulian, 1939, Ann. Soc. Ent. Fr. 108:29.
Epilissus silphoides Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., 185:201.
Ipsepilissus silphoides Martínez, 1947, Arthropoda 1(1):113.
Ipselissus silphoides Martínez, 1954, Natura Bs. As., 1(1):62; fgs. 1-8.

Distribuição geográfica: Brasil (Santa Catarina: Nova Teutônia VII, VIII, X) 15 exemplares ♂♂ e ♀♀ nas coleções do Departamento de Zoologia e na de Antonio Martínez. Argentina (Misiones: Parque Nacional Iguazú XII) 1 ♀ na coleção A. Martínez.

3. — *Ipselissus lenkoi*, sp. n.

Diagnose — Fêmea: próxima de *Ipselissus silphoides* (Harold) da qual difere pela pontuação da cabeça, pronoto e das interestrias elitrais as quais são muito mais fracas, pela borda das genas pràticamente sem ângulo na região anterior; os ângulos anteriores do pronoto pouco salientes e arredondados; as estrias perceptíveis com aumento e com pontos fracos e bem separados; as garras tarsais bem maiores e mais fortes, etc. Dorsalmente convexo; cabeça com pontuação fina e esparsa; pronoto com os ângulos anteriores pouco salientes, arredondados, a superfície totalmente pontuada, os pontos finos; élitros com estrias pouco perceptíveis, pontuadas, a 7.ª notàvelmente aprofundada nos lados, as interestrias (com 30 aumentos) com pontos muito fracos e ralos; metasterno no disco com pontos mais fracos, mais fortes e alongados nos lados; esternitos com pontos fracos em sua margem anterior; pigídio com sulco manifesto que o separa do propigídio, superfície microscópica e fracamente pontuada.

Descrição — Côr geral castanha avermelhada com os élitros mais escurso, as antenas e as pernas amarelo-avermelhadas, maça antenal com tomento mais claro; pilosidade das diferentes partes do corpo em geral amarelo dourada.

Cabeça com a margem anterior do clípeo dotada de dois dentes salientes, bem separados entre si, rombos no ápice, nos lados dêstes formando um arco pouco notável e com pequenissimo entalhe na junção clípeo-genal; genas em arco um pouco mais manifesto. Superfície do clípeo por detrás dos dentes um pouco deprimida, lateralmente sem sutura clípeo-genal manifesta, na frente dos olhos e um pouco para o centro com uma curta zona lisa e transversal que é seguida de uma depressão também transversal pouco perceptível e curta; escultura excepto a referida zona lisa com pontos microscópicos e esparsos; olhos na parte superior grandes e planos. Região ventral com a sutura clípeo-genal em forma de sulco pouco conspícuo, a superfície do clípeo e genas microscópica é esparsamente pontuada; peças bucais revestidas inferiormente com pilosidade longa e mais escura no mento e mais curta e clara nos palpos labiais; maça antenal com pubescência amarelo dourada.

Pronoto com os ângulos anteriores pouco salientes e arredondados no ápice, os posteriores obtusos; margens laterais com ângulo muito obtuso e arredondado no têrço anterior, dando-lhe aspecto de arco irregular e adiante a margem é convergente até o ângulo anterior e quase paralela atrás do mesmo ângulo médio, a borda posterior em arco regular bem manifesto. Superfície regularmente convexa, sôbre as margens laterais fina e pouco conspìcuamente sulcada, completamente micropontuada, sendo os pontos esparsos e uniformes.

Prosterno aparentemente sem pontos na região caudal.

Proepisternos na parte anterior profundamente excavados, a excavação transversal e com fina carena na parte posterior, atrás dessa carena convexos e com pontos pouco precisos e ralos.

Mesosterno com pontos ocelares rasos e claros, excepto sôbre a borda anterior e na prolongação lateral da sutura meso-metasternal que é lisa.

Mesoepisternos aparentemente sem pontos.

Metasterno regularmente convexo, sem sulcos, no disco com pontuação microscópica que é muito menor na região anterior e tornando-se mais forte, grossa e ocelada nas regiões laterais e perto das bordas é alongada e muito impressa.

Metaepisternos com alguns pontos um pouco alongados na parte média.

Abdômen nos esternitos com a sutura bem clara e sôbre a margem anterior com uma fileira de pequenos pontos.

Pigídio bem convexo, completa e esparsamente micropontuado; sulco basal manifesto e um pouco arqueado.

Élitros bem convexos, fina e microscòpicamente estriados, as estrias com pontos bem maiores que as mesmas e muito separados, as 1.ª a 3.ª um pouco aprofundadas no ápice e a 7.ª sulcada até a sua união com a lateral; interestrías muito finas, rala e microscòpicamente pontuadas; epipleuras um pouco excavadas e sem pontos.

Pernas anteriores com os fêmures na face ventral pontuados microscòpicamente; tíbias um pouco arqueadas e alargadas para o ápice que é truncado quase retamente, a borda lateral com três dentículos agudos no seu têrço distal, com dentículos entre êstes e posteriormente ao dente basal; cálcar achatado, grosso, um pouco arqueado e de ápice rombo; tarsos bem mais longos que a largura do ápice da tíbia, achatados, alargados para o ápice, o 5.º o mais comprido e as garras notáveis e bem curvas e, com o dente médio e o ápice bem agudos. Pernas médias com os fêmures na face ventral pontuados microscópica e ralamente; tíbias claviformes, nas margens com cerdas abundantes para a região apical; cálcares espiniformes; tarsos com pilosidade densa na face inferior

do 1.º ao 4.º artículos, garras grandes e com o dentículo médio e o ápice ponteagudos. Pernas posteriores com os fêmures microscòpicamente pontuados na face ventral, na margem cortantes e com microgrânulos irregulares; tíbias arqueadas, menos alargadas para o ápice que as precedentes e as margens com muito menos pilosidade; cálcar espiniforme, aproximadamente do comprimento do 1.º artículo tarsal, os tarsos de forma comum ao gênero, com a ornamentação e as garras semelhantes as das pernas médias.

Comprimento: 3,6 mm.; largura humeral: 2 mm., aproximadamente.

Localidade típica: Brasil, Estado de São Paulo, Baruerí 4-XII-1955 (K. Lenko, leg.).

Holótipo ♀ na coleção do Departamento de Zoologia de São Paulo.

Temos o prazer de dedicar esta espécie ao Snr. Karol Lenko, entusiasta estudioso e colecionador, que se dedica com esmero e carinho ao estudo da entomofauna do Município de *Baruerí*.

8.º Gênero *Scybalophagus* Martínez, 1953

Scybalophagus Martínez, 1953, Bol. Soc. Ent. Arg. 2:4 (julho).
Scybalophagus Martínez, 1954, Natura Bs. As., 1(1):66.

Genótipo: *Scybalophagus patagonicus* Martínez, 1953.

Distribuição geográfica: Argentina, Bolívia, Chile e Perú.

O gênero consta de cinco espécies que foram tratadas por Martínez em 1954.

9.º Gênero *Canthotrypes* Paulian, 1939

Canthotrypes Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235, fg. 12 (nom. nud.).
Canthotrypes Paulian, 1939, l.c., 108:23.
Canthotrypes Martínez, 1947, Arthropoda 1(1):110.

Genótipo: *Canthotrypes oberthüri* Paulian, 1939.

Distribuição geográfica: Brasil (Amazonas).

Gênero monobásico e de características singulares. Nas coleções do Departamento de Zoologia há um exemplar procedente de São Paulo de Olivença, Amazonas.

10.º Gênero *Sinapisoma* Boucomont, 1927.

Sinapisoma Boucomont, 1927, Ark. Zool. 19 A(22):3.
Sinapisoma Boucomont, 1928, Bull. Soc. Ent. Fr. :186.
Sinapisoma Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235.
Sinapisoma Paulian, 1939, l.c., 108:30.

Sinapisoma Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2) :236.
Sinapisoma Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185 :203.

Genótipo: *Sinapisoma minutum* Boucomont, 1928.

Distribuição geográfica: Guianas, Brasil.

Como menciona Boucomont, há grande probabilidade de que a presente espécie seja idêntica a *Canthon minutus* Castelnau. Êste gênero é também monobásico.

11.º Gênero *Pseudepilissus* Martínez, 1954

Pseudepilissus Martínez, 1954, Neotropica 1(1) :28.
Pseudepilissus Martínez, 1954, Natura Bs. As., 1(1) :62 (citação).

Genótipo: *Canthon lunatus* Schmidt, 1922.

Distribuição geográfica: Argentina e Brasil.

Até o presente consta o gênero das duas espécies seguintes: *Pseudepilissus lunatus* (Schmidt), 1922 e *Pseudepilissus planus* (Lucas), 1857.

12.º Gênero *Nesocanthon*, gen. n.

Diagnose — Gênero restricto a Ilha de São Domingo (Espanhola) nas Antilhas e próximo de *Xenocanthon* Martínez e *Anisocanthon* Martínez e Pereira. De ambos se distingue pela presença de fóvea mais ou menos profunda no centro da base do pronoto e pela falta de excavação e carena nos proepisternos, assim como pelo pigídio de côr amarelada. Do primeiro também se distingue pela carência de dimorfismo exagerado; do segundo pela ausência de dentículo nos lados dos proepisternos e pelo pigídio separado do propigídio por uma linha arqueada.

Descrição — Clípeo bi ou quadridentado, com as genas salientes na frente, sutura genal terminando em carena transversa ou um espaço liso; região occipital com duas fóveas as vêzes muito apagadas próximas a margem posterior; antenas de nove artículos, os 4.º a 6.º campanuliformes e juntamente com a clava amarelo claros; lábio com o mento profundamente chanfrado na margem anterior, formando assim dois lóbulos bem visíveis; palpos labiais triarticulados, com o 1.º artículo muito grande e lobiforme no meio, 2.º em triângulo irregular e alargado com a margem superior entalhada, o 3.º muito fino e comprido e um pouco arqueado. Maxilas com a gálea e lascínia membranosas e lobuliformes; os palpos quadriarticulados com o 1.º artículo menor que os demais e alargado para o ápice, 2.º subtrapezoidal e um pouco arqueado, a margem interna é bem mais curta que a externa, 3.º em cone irregular truncado e mais largo no ápice que na base, sendo seu comprimento

menor que o do precedente, 4.º o mais longo de todos, subfusiforme e com ápice agudo e com membrana microscópica.

Pronoto com os ângulos anteriores salientes, retos ou pouco agudos, os posteriores obtusos e visíveis desde cima por uma chanfradura da borda caudal; bordas anterior e laterais finamente marginadas, a caudal sem margem e em arco regular e com um entalhe notável perto dos ângulos posteriores, as margens laterais em arco não anguloso. Superfície convexa, com uma impressão mais ou menos notável na região preescutelar, nos lados com impressão circular e tubérculos ambos pequenos.

Proepisternos anteriormente com leve depressão e sem carena transversa e a borda lateral sem dentículo.

Mesosterno muito curto e largo, sutura meso-metasternal em arco evidente; mesoepisternos alargados.

Élitros, pelo menos na base e lateralmente irregulares, cada um com nove estrias pouco aparentes, na base e nos lados com impressões que podem ser mais ou menos fortes, em êste último caso as bordas basal e laterais parecem onduladas (*Nesocanthon violaceus*) ou tuberculadas, nas outras duas espécies; epipleuras normais.

Metasterno grande, sem sulco ou fóvea no centro, porém atrás e de cada lado com uma impressão transversal perto das coxas.

Metaepisternos grandes, com grânulos antes do ápice.

Abdômen com o 1.º esternito sulcado longitudinalmente no meio, 2.º a 5.º subiguais na parte central e o 6.º maior, todos foveolados e com pleuras salientes; pigídio amarelado, com linha arqueada que o separa do propigídio que é da mesma côr.

Pernas anteriores com os fêmures curtos e grossos, excavados anteriormente; tíbias com três grandes dentes laterais e bem separados entre si, o resto da margem lateral serrilhado; cálcar alargado e mais ou menos fendido no ápice; tarsos com 1.º e 5.º artículos grandes, os médios pequenos, garras fortes e curvas. Pernas médias com os fêmures muito engrossados na região apical, as tíbias pouco alargadas para o ápice e as arestas longitudinais entortadas na região apical; tarsos com o 1.º artículo um pouco maior que o seguinte, 2.º a 4.º subiguais, 5.º maior e mais robusto, garras ainda mais robustas que as anteriores. Pernas posteriores com os fêmures pedunculados e as tíbias e tarsos como os das médias.

Genótipo: *Canthon callosus* Harold, 1868.

Distribuição geográfica: Antilhas.

Êste novo gênero consta das três espécies enumeradas na seguinte chave:

1. — Clípeo bidentado ..... *Nesocanthon signifer* (Harold)
— Clípeo quadridentado ..... 2. —

2. — Lado dos élitros muito acidentados e com fortes tubérculos, 8.ª estria com linha humeral; clípeo com duas pequenas carenas retas na parte posterior da sutura clípeo-genal ..... *Nesocanthon callosus* (Harold)

— Lados dos élitros sem tubérculos e quase normais, 8.ª estria imperceptível na base e sem linha humeral; clípeo sem carenas na parte posterior da sutura clípeo genal ..... *Nesocanthon violaceus* (Olivier)

1. — *Nesocanthon signifer* (Harold), 1868, n. comb.

Canthon signifer Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:22.
Canthon signifer Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:994.
Canthon signifer Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):33.
Canthon signifer Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:63, 80.
Canthon signifer Chapin, 1934, Proc. Biol. Soc. Wash. 47:101.
Canthon signifer Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):183.
Canthon signifer Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:201.

Distribuição geográfica: São Domingo e Haiti.

2. — *Nesocanthon callosus* (Harold), 1868, n. comb.

Canthon callosus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:21.
Canthon callosus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:990.
Canthon callosus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):28.
Canthon signifer Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:63, 80.
Canthon callosus Chapin, 1934, Proc. Biol. Soc. Wash. 47:101.
Canthon callosus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):186.
Canthon callosum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.

Distribuição geográfica: São Domingo e Haiti.

3. — *Nesocanthon violaceus* (Olivier), 1789, n. comb.

Scarabaeus violaceus Olivier, 1789, Ent. I, Scarab. :171; Pl. 27, fg. 229.
Scarabaeus violaceus Olivier, 1790, Encycl. méth. 5:178.
Scarabaeus violaceus Olivier, 1797, l.c., 18; Pl. 152, fg. 19.
Scarabaeus violaceus Fabricius, 1798, Suppl. Ent. Syst. :35.
Scarabaeus violaceus Fabricius, 1801, Syst. Eleuth. 1:75.
Canthon violaceus Hope, 1838, Ent. Mag. 5:324.
Canthon violaceus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:20.
Canthon violaceus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:994.
Canthon violaceus Heyne-Taschenberg, 1908, Exot. Käfer :61.
Canthon violaceus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):34.
Canthon violaceus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:63, 82.
Canthon violaceus Chapin, 1934, Proc. Biol. Soc. Wash. 47:101.
Canthon violaceus Balthasar, 1938, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):186.
Canthon violaceum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:202.

Distribuição geográfica: São Domingo e Haiti.

Como é de notar, tôdas as espécies dêste gênero citadas e por nós constatadas, estão restrictas à Ilha São Domingo, nas Antilhas.

13.º Gênero *Xenocanthon* Martínez, 1952

Xenocanthon Martínez, 1952, Publ. M.E.P.R.A., 23(81/82) :56.
Xenocanthon Martínez, 1954, Natura Bs. As., 1(1) :68.

Genótipo: *Canthon sericans Schmidt,* 1922 = *Xenocanthon vianai* Martínez, 1952.

Distribuição geográfica: Argentina e Brasil.

14.º Gênero *Anisocanthon* Martínez e Pereira, 1956

Anisocanthon Martínez & Pereira, 1956, Pap. Avulsos Dep. Zool. 12:363.

Genótipo: *Deltochilum pygmaeum* Gillet, 1911.

Distribuição geográfica: Colômbia, Venezuela, Guiana Holandeza, Brasil, Bolívia, Paraguai e Argentina.

Até o presente o gênero consta sòmente de três espécies tratadas recentemente pelos autores.

15.º Gênero *Holocanthon* Martínez e Pereira, 1956

Holocanthon Martínez & Pereira, 1956, Pap. Avulsos Dep. Zool. 12:382.

Genótipo: *Holocanthon mateui* Martínez e Pereira, 1956.

Distribuição geográfica: Brasil e Argentina.

Gênero monobásico encontrado no sul do Brasil e no Nordeste da Argentina.

16.º Gênero *Tetraechma* Blanchard, 1843

Tetraechma Blanchard, 1843, Voy. d'Orbigny Col. 2:178.
Canthon aucts. partim.

Genótipo: *Tetraechma sanguineomaculata* Blanchard, 1843.

Distribuição geográfica: Argentina.

Restabelecemos como bom gênero *Tetraechma,* visto que os caracteres da espécie genotípica e até agora única, são mais do que suficientes para separá-la de *Canthon,* onde fôra posta em sinonimia. Na chave damos os caracteres mais conspícuos do mesmo, o que por isso nos evita de fazer mais comentários.

Até o presente o gênero está restricto à zona central da Argentina, tendo encontrado um dos autores muitos exemplares nas covas de *Lagostomus m. maximus* (Demarest), 1817, o que também foi constatado por Monrós em idênticas circunstâncias na província de Córdoba.

17.ª Gênero *Canthonidia* Paulian, 1939

Canthonidia Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235 (nom. nud.).
Canthonidia Paulian, 1939, l.c., 108:24.
Canthonidia Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:202.
Canthonidia Martínez, 1947, Arthropoda 1(1):113.

Genótipo: *Canthonidia hirsuta* Paulian, 1939.

Distribuição geográfica: Guiana Francesa e Bolívia.

A êste gênero deve ser adicionado *Canthon rubromaculatus* Blanchard, que parece ser muito semelhante a espécie genotípica.

18.º Gênero *Pseudocanthon* Bates, 1887

Pseudocanthon Bates, 1887, Biol. Centr. Amer., Col. 2(2):35.
Pseudocanthon Bates, 1889, l.c., Suppl. :386 (pars).
Pseudocanthon Arrow, 1903, Trans. Ent. Ent. Soc. London :510 (pars).
Pseudocanthon Martínez, 1947, Rev. Soc. Ent. Arg. 13:266.

Genótipo: *Canthon perplexus* Leconte, 1847.

Distribuição geográfica: Dos Estados Unidos a Argentina com excepção do Chile e Antilhas.

Até o presente está representado pelas três espécies seguintes: *Ps. chlorizans* (Bates), 1887, *Ps. perplexus* (Leconte), 1847 e *Ps. xanthurus* (Blanchard), 1843.

Fazemos notar que *Canthon felix* Arrow, 1913, de vasta distribuição geográfica em tôda a América do Sul, deve ser sinônimo de *Ps. xanthurus* (Blanchard).

19.º Gênero *Goniocanthon*, gen. n.

Diagnose — Gênero próximo a *Canthon* Hoffmanssegg, do qual difere pelos caracteres seguintes: pigídio giboso e cônico, separado do propigídio por uma linha fortemente angulosa no centro da base; fêmures anteriores excavados em sua parte anterior e com dente, mais ou menos conspícuo, na aresta inferior da porção apical; fêmures médios e posteriores claviformes; tíbias anteriores com a margem interna apical muito dilatada em um lóbulo; ápice dos élitros encurtado e divergente, deixando descoberta uma parte do propigídio; com nove estrias muito finas e com pontos esparsos e microscópicos, as internas um pouco aprofundadas e alargadas no ápice e a maioria alargadas e aprofundadas na base, a 8.ª com carena marginando o calus humeral; ângulos anteriores do pronoto salientes; sutura clípeo genal terminada em sulco ou depressão alongada que liga a parte anterior dos olhos com a mesma sutura.

Descrição — Brilhante e liso. Cabeça com o clípeo bidentado e as margens laterais sinuosas; genas não angulosas na frente e arredondadas nos lados, sutura clípeo genal manifesta e termi-

nando em sulco; parte superior dos olhos pequena e alongada; antenas de 9 artículos: 1.º muito longo e estreitado para o ápice, o qual porém é um pouco mais alargado, 2.º submoniliforme e menor que o 3.º que é em cone truncado com a maior largura no ápice, 4.º a 6.º campanuliformes, decrescentes em comprimento e crescentes em largura em direção ao 6.º, 7.º a 9.º formando a clava e notàvelmente decrescentes; lábio com o mento na borda anterior fracamente entalhado e com forte sulco longitudinal atrás; palpos triarticulados, 1.º artículo um pouco mais longo que largo e arqueado na parte média, 2.º trianguliforme, um pouco mais largo que longo e claramente menor que o precedente, 3.º alongado, maior que o 2.º subfusiforme e um pouco arqueado; maxilas com a gálea e lascínia membranosas e lobuliformes, com os palpos quadriarticulados, 1.º artículo o menor de todos e um pouco alargado apicalmente, 2.º e 3.º subiguais, sendo o 2.º mais largo que o seguinte, o 4.º mais ou menos do comprimento do 2.º e 3.º juntos, subfusiforme, um pouco achatado no lado interno e formando uma margem afiada, com ápice membranoso.

Pronoto com os ângulos anteriores muito salientes e arredondados, os posteriores indicados e obtusos; bordas anterior e laterais marginadas, a posterior com fraco entalhe perto do ângulo posterior e ligeiramente côncava e deprimida na região preescutelar.

Proepisternos não excavados anteriormente nem carenados, com dente nas margens laterais.

Mesosterno curto no centro e alargado nos lados, com a sutura meso-metasternal um pouco sinuosa.

Metasterno abaulado ou giboso na frente, um pouco deprimido perto da sutura mesometasternal, amplo e liso no centro e sem impressões.

Metaepisternos grandes e estreitados para trás e aí com impressão foveiforme pequena.

Abdômen com 1.º esternito triangular no centro, 2.º a 5.º subiguais, 6.º maior; pigídio giboso e cônico, separado do propigídio por uma linha angulosa no centro da base.

Élitros lisos com estrias apenas indicadas e com pontos muito débeis e distantes, as internas aprofundadas e alargadas no ápice e a maioria aprofundadas e alargadas na base; ápices internos arredondados e divergentes, deixando ver o propigídio em vista dorsal.

Pernas anteriores com os fêmures excavados na face anterior e com dente mais ou menos manifesto na sua aresta inferior perto do ápice; tíbias compridas, dilatadas no lado interno que é lobuliforme e sinuosas, com três dentes na margem externa no quarto apical e com numerosos dentículos no resto; cálcar alargado e mais ou menos fendido; tarsos comprimidos, mais ou menos tão compridos quanto a largura apical da tíbia, 1.º e 5.º artículos os mais

longos, êste último com duas fortes garras arqueadas e ponteagudas, os artículos 2.º a 4.º subiguais. Pernas médias com os trocânteres fracamente entalhados perto da base; fêmures claviformes; tíbias curtas, grossas, pouco dilatadas, menores que os respectivos fêmures e com os cálcares espiniformes; tarsos com o 1.º artículo subigual ao 2.º, 5.º o maior de todos e com garras muito robustas. Pernas posteriores com os trocânteres excavados como os médios; fêmures longos e menos dilatados e sem linha na margem anterior da face ventral; tíbias semelhantes as médias, porém bem maiores; tarsos como os das pernas médias.

Genótipo: *Scarabaeus smaragdulus* Fabricius, 1781.

Distribuição geográfica: América do Sul, excepto o Chile.

Além do tipo pertence ao gênero o *Canthon fulgidus* Redtenbacher, 1867.

1. — *Goniocanthon smaragdulus* (Fabricius), 1781, n. comb.

Scarabaeus smaragdulus Fabricius, 1781, Spec. Ins. 1:34.
Scarabaeus smaragdulus Herbst, 1789, Natursyst. Ins., Käfer 2:328.
Scarabaeus smaragdulus Olivier, 1789, Ent. 1(3):189, 284; Pl 14, fg. 131.
Scarabaeus smaragdulus Olivier, 1790, Encycl. méth. 5:177.
Scarabaeus smaragdulus Fabricius, 1787, Mant. Ins. 1:18.
Scarabaeus smaragdulus Fabricius, 1792, Ent. Syst. 1:70.
Scarabaeus smaragdulus Olivier, 1797, Encycl. méth. 18; Pl. 151, fg. 15.
Ateuchus smaragdulus Fabricius, 1801, Syst. El. 1:58.
Coprobius smaragdulus Brullé, 1837, Hist. Nat. Ins. 6(3):394; Pl. 15, fg. 66.
Canthon speculifer Castelnau, 1840, Hist. Nat. Col. 2:68.
Canthon speculifer Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:30.
Canthon speculifer Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:994.
Canthon speculifer Harold, 1875, Col. Heft 13:58.
Canthon speculifer Heyne-Taschenberg, 1908, Exot. Käfer :60; Pl. 9, fg. 16.
Canthon speculifer Bruch, 1911, Rev. Mus. La Plata 17:185.
Canthon speculifer Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):33.
Canthon speculifer Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:118.
Canthon speculifer Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:69, 81.
Canthon speculifer Boucomont, 1928, Ark. Zool. 19:2.
Canthon smaragdulus Staig, 1931, Fabrician Types 1:44; Pl. 14.
Canthon speculifer Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):203.
Canthon speculifer Pessôa & Lane, 1941, Arq. Zool. 2:416, 420.
Canthon speculifer Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:201.
Canthon speculifer Lange, 1947, Arq. Mus. Paranaense 6:307.
Canthon speculifer Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.
Canthon smaragdulus Pereira, 1953, Dusenia 4:395.
Canthon speculifer Guérin, 1953, Col. Brasil: 257.

Distribuição geográfica: América do Sul, excepto Chile.

2. — *Goniocanthon fulgidus* (Redtenbacher), 1867, n. comb.

Canthon fulgidus Redtenbacher, 1867, Reise Novara Col. :51.
Canthon fulgidus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:991.
Canthon fulgidus Gillet, in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):29.

Canthon fulgidus Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:118.
Canthon fulgidus Schmidt, l.c., 88 A 3:69, 75.
Canthon fulgidus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):203.
Canthon fulgidus Balthasar, 1942, Erich Titsch. Festchr. :342.
Canthon fulgidum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.
Canthon fulgidus Guérin, 1953, Col. Brasil :257.

Distribuição geográfica: Brasil.

20.º Gênero *Canthon* Hoffmannssegg, 1817

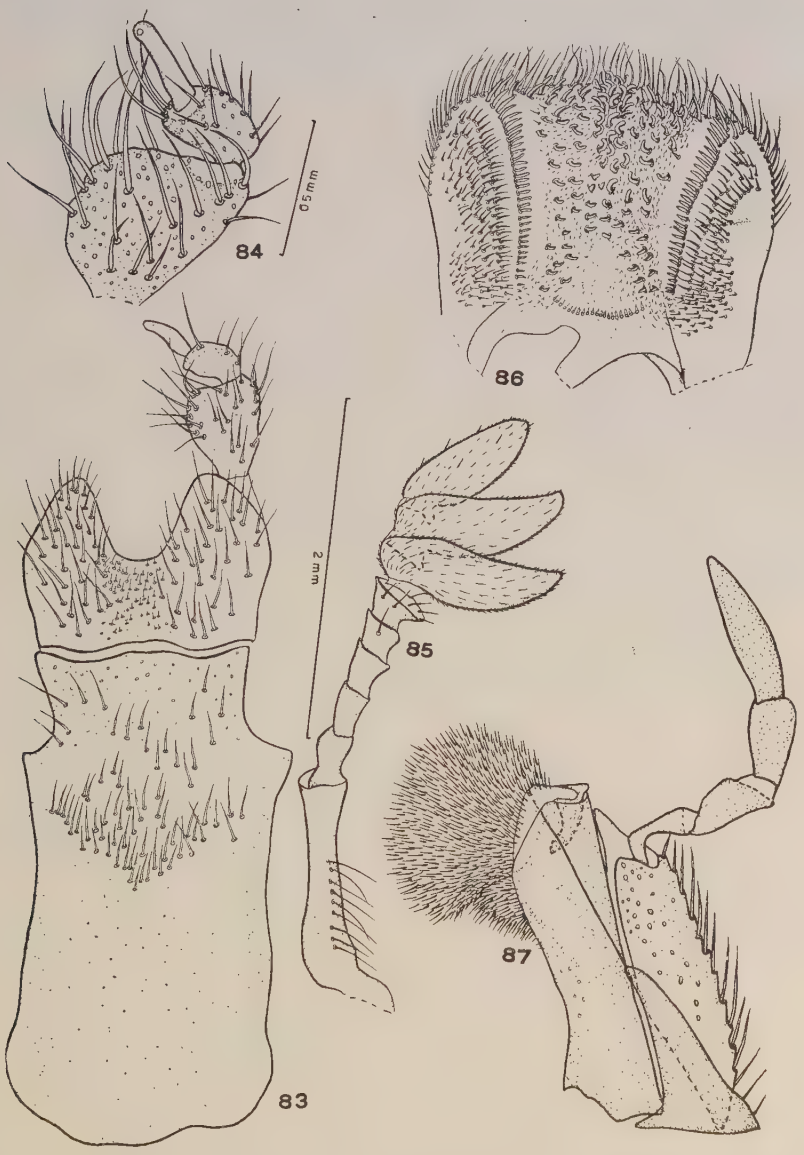
(Figs. 83-87)

Canthon Hoffmassegg in Wied, 1817, Zool. Mag. 1:38.
Coprobius Latreille, 1829, Règne anim. 2, 4:535.
Coprobius Thon, 1838, Naturg. Ins. :329.
Coeloscelis Reiche, 1841, Rev. Zool. :213. (partim).
Coeloscelis Lacordaire, 1856, Gen. Col. 3:76.
Canthon Lacordaire, 1856, l.c. 3:77.
Canthon Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:1.
Canthon Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:989.
Canthon Horn, 1870, Trans. Ent. Soc. Am. 3:45.
Coprobius Burmeister, 1873, Stett. Ent. Zeit. 34:410.
Canthon Blanchard, 1885, Trans. Ent. Soc. Am. 12:163.
Canthon Bates, 1887, Biol. Centr. Amer., Col. 2(2):26.
Canthon Kolbe, 1905, Zool. Jahrb., Suppl. 8:578.
Canthon Blatchley, 1910, Bull. Ind. Geol. :913.
Canthon Bruch, 1911, Rev. Mus. La Plata 17:183.
Canthon Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):27.
Canthon Bruch, 1915, Rev. Mus. La Plata 19:539.
Canthon Leng, 1920, Cat. N.A. Col. :248.
Canthon Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:114.
Canthon Schmidt, 1922, l.c. 88 A 3:61.
Canthon Blatchley, 1928, Florida Ent. 11:60.
Canthon Brown, 1928, Proc. Oklah. Ac. Sc. 7:24.
Canthon Cartwright, 1934, Ent. News 45:238.
Canthon Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:235.
Canthon Paulian, 1939, l.c., 108:22.
Canthon Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):179.
Canthon Pessôa & Lane, 1941, Arq. Zool. 2:413.
Canthon Robinson, 1941, Trans. Am. Ent. Soc. 67:127.
Canthon Islas, 1942, An. Inst. Biol. México 13:303.
Canthon Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.
Canthon Löding, 1945, Geol. Surv. Alabama Mon. 11:28.
Canthon Lane, 1947, Pap. Avulsos 8:117.
Canthon Robinson, 1948, Trans. Am. Ent. Soc. 74:84.
Canthon Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.
Canthon Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1:41.

Genótipo: *Scarabaeus hudsonias* Forster, 1771.

Distribuição geográfica: América.

Êste gênero continua ainda muito complexo e certamente no futuro, apesar dos cortes genéricos até agora estabelecidos, deve-



Canthon hudsonias (Forster) — Fig. 83 - Mento e palpo labial; Fig. 84 - Palpo labial; Fig. 85 - Antena; Fig. 86 - Hipofaringe; Fig. 87 Palpo maxilar. (Figs. 83, 85, 86 e 87 respectivamente na mesma escala).

rá ainda sofrer outros desmembramentos; no presente não julgamos contudo oportuno fazê-lo a espera de novos conhecimentos sôbre suas diferentes espécies. Damos os desenhos das peças bucais e antenas do genótipo, para sua comparação com outros gêneros de *Canthonini* americanos.

21.º Gênero *Scybalocanthon* Martínez, 1948

Scybalocanthon Martínez, 1948, Rev. Soc. Ent. Arg. 14:4.
Scybalocanthon Martínez, 1949, l.c., 14:188.

Genótipo: *Canthon moniliatus* Bates, 1887.

Distribuição geográfica: América Central e América do Sul, excepto Chile.

Êste gênero que até aqui constava sòmente de três espécies, atualmente está composto de dez, possìvelmente *Canthon pinopterus* Kirsch, *Canthon kästneri* Balthasar e *Canthon sexpilotus* Guérin devem pertencer ao mesmo, porém não os conhecemos "in natura".

CHAVE PARA AS ESPÉCIES

1. — 8.ª estria dos élitros não alcançando a base ..... 2. —
   — 8ª estria dos élitros alcança a base e às vêzes é careniforme ..... 4. —
2. — Ângulos anteriores do pronoto não ponteagudos no ápice; estrias elitrais com pontos fortes invadindo as interestrias; élitros e pigídio unicolores .....
   — *Scybalocanthon moniliatus* (Bates)
   — Ângulos anteriores do pronoto ponteagudos ..... 3. —
3. — Fêmures na base e no ápice com pequena porção escura; estrias com a mesma côr dos élitros; pronoto, élitros e pigídio não manchados ..... *Scybalocanthon imitans* (Schmidt)
   — Fêmures na base e no ápice com grande mancha preta; estrias enegrecidas; pronoto, élitros e pigídio manchados ..... *Scybalocanthon darlingtoni* (Paulian)
4. — Fêmures completamente pretos ..... 5. —
   — Fêmures mais ou menos amarelados ..... 6. —
5. — Estrias elitrais fracas; pronoto unicolor e com chagrinação muito notável ..... *Scybalocanthon zischkai* Martínez
   — Estrias elitrais fortes e bicarenadas; pronoto com mancha preta na parte central e com pequenos pontos manifestos e ligeiramente brilhantes ..... *Scybalocanthon kelleri*, sp. n.
6. — 8.ª estria elitral finamente carenada na base; élitros escurecidos e unicolores; pronoto alaranjado com mancha escura na frente, ou com faixa longitudinal na parte média ..... *Scybalocanthon pygidialis* (Schmidt)
   — 8.ª estria sem carena, sòmente imprensa ..... 7. —

7. — Élitros e pronoto brilhantes; pronoto de côr alaranjada com estreita linha escura na parte discal ..... — *Scybalocanthon cyanocephalus* (Harold)

Élitros opacos ou pouco brilhantes ..... 8. —

8. — Estrias elitrais bem manifestas; pronoto, élitros e pigídio não manchados ..... *Scybalocanthon aereus* (Schmidt)

— Estrias finas e pouco visíveis ..... 9 —

9. — Pronoto e pigídio unicolores; élitros alaranjados e enegrecidos na base e no ápice ..... *Scybalocanthon nigriceps* (Harold)

— Pronoto com quatro manchas escuras; élitros totalmente escuros ..... *Scybalocanthon maculatus* (Schmidt)

1. — *Scybalocanthon moniliatus* (Bates), 1887

Canthon moniliatus Bates, 1887, Biol. Centr. Amer., Col. 2(2):27; Pl. 2, fg. 3.
Canthon moniliatus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):31.
Canthon moniliatum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:200.
Scybalocanthon moniliatus Martínez, 1948, Rev. Soc. Ent. Arg. 14:7.
Scybalocanthon moniliatus Martínez, 1949, l.c., 14:189.

Distribuição geográfica: Costa Rica, Nicaragua, Panamá (Duvidosamente: Brasil, Perú e Bolívia, deve ser falsa a citação do Chile).

Conhecemos esta espécie sòmente de Costa Rica; Bates em sua descrição a menciona também do Panamá e Nicaragua. Em 1944 Blackwelder amplia sua disperção para o Brasil, Perú, Bolívia e Chile; parecem-nos muito duvidosas as identificações desta espécie nestes últimos países, principalmente para as do Chile, onde sòmente se tem encontrado dois Canthonini: *Megathopa villosa* Eschscholtz e *Scybalophagus rugosus* (Blanchard).

2. — *Scybalocanthon imitans* (Harold), 1868, n. comb.

Canthon imitans Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:13, 56.
Canthon imitans Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:991.
Canthon imitans Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):30.
Canthon imitans Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:65, 75.
Canthon imitans Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrobiol. 9(2):193.
Canthon imitans Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.
Canthon imitans Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1:41. (separata :5).

Distribuição geográfica: Brasil, Perú e Venezuela.

Nas coleções do Departamento de Zoologia há exemplares desta espécie procedentes do Brasil, Estado do Pará, Obidos e do Perú, não conhecemos exemplares da Venezuela. O exemplar do Perú, difere da descrição pela côr do pronoto, aproximando-se de

pygidialis, porém se separa perfeitamente desta por não ter a 8.ª estria carenada e nem alcançando a base.

3. — *Scybalocanthon darlingtoni* (Paulian), 1939

Canthon darlingtoni Paulian, 1939, Psyche 46:141; fgs. 1, 2, 7.
Canthon darlingtoni Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.
Canthon darlingtoni Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.
Scybalocanthon darlingtoni Martínez, 1953, Publ. M.E.P.R.A. 24(83/84):72.

Distribuição geográfica: Colômbia.

Conhecemos um único exemplar desta espécie existente nas coleções do Departamento de Zoología, de Santa Marta, Colômbia.

4. — *Scybalocanthon zischkai* Martínez, 1949

Scybalocanthon zischkai Martínez, 1949, Rev. Soc. Ent. Arg. 14:189; fg. 4.

Distribuição geográfica: Bolívia.

5. — *Scybalocanthon kelleri,* sp. n.

Diagnose — Afim de *Scybalocanthon zischkai* Martínez, da qual difere pelo pronoto manifestamente pontuado, embora com pontos pequenos e pelos élitros com estrias manifestas e bimarginadas; pelo pigídio sem linha longitudinal na base; pela côr do pronoto que é unicolor em *zischkai;* pelos élitros que são escurecidos nas margens e pelo pigídio manchado.

Cabeça bidentada anteriormente, as margens laterais convergentes até os dentes que são triangulares e bem desenvolvidos, na conjução do clípeo com as genas ligeiramente anguloso; sutura clípeo genal mais clara na parte posterior; pronoto regularmente convexo, com ângulos anteriores pouco salientes e sem ponta aguda, as margens laterais em arco pouco acentuado; superfície com micropontos espalhados por tôdas as partes; élitros com estrias bimarginadas e pontuadas, os pontos bem aparentes com algum aumento; interestrias chagrinadas; metasterno micropontuado no disco; tíbias anteriores com os dentes agudos e o cálcar simples e ponteagudo; tarsos pequenos e cilíndricos; tíbias médias arqueadas, com os cálcares espiniformes e bem ponteagudos; tarsos comprimidos e o 2.º e 5.º subiguais, as garras disímiles e aguaçadas; fêmures posteriores um pouco pedunculados na base, levemente entalhados na margem posterior e em sua metade interna; tíbias quase retas, bem maiores que as médias, cálcar espiniforme; tarsos semelhantes aos médios; pigídio com cerdas microscópicas na superfície.

Descrição — Côr geral castanho avermelhada com as seguintes regiões pretas ou castanho muito escuras: Cabeça, pronoto no centro com uma mancha grande alargada e as margens muito fracamente escurecidas; margens basal dos élitros, epipleuras e fêmures de tôdas as pernas, tíbias médias e posteriores, as tíbias anteriores na sua metade basal, região ventral excepto os proepisternos e algumas manchas nas regiões laterais do abdômen, e na base e o ápice do pigídio; peças bucais e antenas amareladas com a clava escurecida, a pilosidade das diferentes partes do corpo amarela ou tostada; com leves reflexos metálicos ou cúpreos ou esverdeados na cabeça, pronoto, fêmures e região ventral menos no abdômen e pigídio.

Cabeça com clípeo bidentado na frente, chagrinado, com pequenos e ralos pontos que são mais numerosos na região occipital; genas um pouco angulosas na frente e arredondadas nos lados e com a sutura clípeo genal manifesta e mais aprofundada na parte posterior e interna; parte superior dos olhos mediocre e alongada; lábio com o mento mais largo que longo, muito pouco entalhado na margem anterior, formando por isso dois lóbulos pouco notáveis, margens laterais em arco pouco acentuado; palpos labiais com o 1.º e 2.º artículos lobuliformes e mais largos que longos, o 1.º muito grande, o 3.º pouco mais longo que o precedente, subfusiforme e com o ápice membranoso; maxilas com a gálea e lascínia lobuliformes, membranosas e bem manifestas; os palpos com o 1.º artículo muito curto e um pouco alargado apicalmente, 2.º mais longo que o 3.º, grosso, com a margem interna angulosa, 3.º em cone truncado com a base maior distal, 4.º fusiforme, aproximadamente do comprimento dos precedentes juntos, membranosos no ápice; antenas de nove artículos com o escapo muito longo e ligeiramente estreitado para o ápice, 2.º moniliforme, 3.º a 6.º decrescentes em comprimento e o 3.º tão longo como o precedente e em cone truncado, 4.º mais ou menos a metade do 3.º, porém mais largo que o mesmo, 5.º e 6.º campanuliformes, o último porém muito mais largo e curto, principalmente na parte interna, 7.º a 9.º em clava, o 7.º e 8.º aproximadamente do comprimento do 2.º ao 6.º juntos, 9.º bem menor e lentiforme.

Pronoto com chagrinação microscópica, ligeiramente brilhante, com pontos finos em tôda a superfície e com pequena impressão preescutelar; ângulos anteriores pouco salientes, retos, os posteriores marcados e obtusos; bordas laterais em arco pouco acentuado, a posterior fracamente entalhada perto dos ângulos.

Prosterno com a região posterior muito estreitada e larga.

Proepisternos não excavados anteriormente, com alguns pêlos e com escultura semelhante a dos élitros.

Mesosterno muito estreito e largo, com pontos mais fortes que os do metasterno.

Metasterno chagrinado e com pontos muito pequenos, um pouco deprimido na frente e sem vestígios de sulco ou impressão na parte discal, lados com escultura mais forte.

Metaepisternos grandes e com escultura semelhante a dos lados.

Abdômen chagrinado e com pontos pequenos e esparsos, com o 1.º esternito triangular no centro, 2.º-3.º subiguais, 4.º-5.º bem mais largos que os anteriores e subiguais entre si, o 6.º sòmente um pouco mais curto que os anteriores; todos nos lados com fóveas na parte anterior junto das suturas.

Pigídio triangular, chagrinado, e com pequenos pontos esparsos, marginado nos lados e no ápice.

Élitros com as estrias muito fracas e pontuadas, principalmente as internas, a 7.ª avança bastante sôbre o calus humeral e a 8.ª atinge a base; interestrias fortemente chagrinadas, com pontos muito pequenos, completamente opacas exceptuada a sutura que é mais brilhante; epipleuras largas e chagrinadas, do mesmo modo que as partes laterais do metasterno.

Pernas anteriores com as coxas robustas, transversais e pubescentes na frente; trocânteres pequenos; fêmures grossos na base e estreitados para o ápice e sulcados anteriormente; tíbias estreitadas na base e engrossadas para a região apical, com os dentes laterais muito aproximados do ápice e o apical saindo da parte média da região distal e com numerosos dentículos entre os mesmos e no restante da parte externa da tíbia; cálcar fino, ponteagudo e menor que o dente apical da tíbia; tarsos insertos em uma fóvea arredondada situada perto do canto interno da face inferior da tíbia, 1.º e 5.º artículos grandes, 2.º quase igual aos dois seguintes juntos, os quais são subiguais, garras curvas e finas. Pernas médias com as coxas bem separadas e divergentes na frente; fêmures estreitados no ápice e na base; tíbias finas na base, engrossadas e curvas para a região apical, com cerdas curtas e grossas nas arestas longitudinais; cálcares robustos e ponteagudos, o superior quase duas vêzes maior que o inferior; tarsos com o 1.º artículo bem menor que o 2.º, 2.º a 4.º decrescentes, o 5.º maior de todos; garras finas. Pernas posteriores com as coxas transversais; fêmures alargados para o ápice e maiores que os das pernas médias; tíbias pouco alargadas para a região apical e não encurvadas; tarsos semelhantes aos médios.

Comprimento 8-9 mm.; largura humeral: 4-4,5 mm..

Localidade típica: Colômbia, Sosomoto, 2 ♂♂.

Tipo ♂ nas coleções do Departamento de Zoologia; Parátipo ♂ na coleção Antonio Martínez, de Buenos Aires.

Temos a honra de dedicar esta espécie ao nosso prezado amigo e especialista de Cicadidae, Otto Paulo Keller.

6. — *Scybalocanthon pygidialis* (Schmidt), 1922, n. comb.

Canthon pygidialis Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:65, 90.
Canthon uniplagiatus Schmidt, 1922, l.c. 88 A 3:65, 94 (nov. syn.).
Canthon pygidialis Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):193.
Canthon uniplagiatus Balthasar, 1939, l.c. 9(2):192.
Canthon pygidiale Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:201.
Canthon uniplagiatum Blackwelder, 1944, l.c., 185:202.

Distribuição geográfica: Guiana Francesa e Amazonas.

Pelo material que examinamos não encontramos diferenças entre *uniplagiatus* e *pygidialis* Schmidt.

7. — *Scybalocanthon cyanocephalus* (Harold), 1868, n. comb.

Canthon cyanocephalus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:5.
Canthon cyanocephalus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:990.
Canthon cyanocephalus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):29.
Canthon cyanocephalus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:65, 74.
Canthon cyanocephalus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrobiol. 9(2):191.
Canthon cyanocephalum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.
Canthon cyanocephalum Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1:41.

Distribuição geográfica: Guiana Francesa e Brasil.

8. — *Scybalocanthon aereus* (Schmidt), 1922, n. comb.

Canthon aereus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:65, 95.
Canthon aereus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):192.
Canthon aereum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.

Distribuição geográfica: Perú, Bolívia e Amazonas.

9. — *Scybalocanthon nigriceps* (Harold), 1868, n. comb.

Canthon nigriceps Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:49.
Canthon nigriceps Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:992.
Canthon nigriceps Heyne-Taschenberg, 1908, Exot. Käfer :61.
Canthon nigriceps Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):31.
Canthon nigriceps Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:65, 78.
Canthon nigriceps Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):197.
Canthon nigriceps Pessôa & Lane, 1941, Arq. Zool. 2:418-419.
Canthon nigriceps Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:200.

Distribuição geográfica: Guiana Francesa e Brasil.

10. — *Scybalocanthon maculatus* (Schmidt), 1920, n. comb.

Canthon maculatus Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:127.
Canthon maculatus Schmidt, 1922, l.c. 88 A 3:65, 77.
Canthon maculatus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):193.
Canthon maculatum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:200.

Distribuição geográfica: Equador.

22.º Gênero *Deltochilum* Eschscholtz, 1822

Deltochilum Eschscholtz, 1822, Entomograph. 1:77.
Deltochilum Eschscholtz, 1823, Naturw. Abhandl. Dorpat. 1:93.
Hyboma Serville, 1825, Encyc. méth. 10:352.
Anamnesis Vigors, 1826, Zool. Journ. 2:510.
Deltochilum Burmeister, 1848, D'Altons Zeit. Zool. 1:133.
Hyboma, Desmarest, 1849, d'Orbigny's Dict. Nat. 6:722.
Deltochilum Lacordaire, 1856, Gen. Col. 3:79.
Deltochilum Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:995.
Deltochilum Harold, 1872, Col. Hefte 10:210.
Deltochilum Harold, 1875, l.c. 13:60.
Deltochilum Bates, 1887, Biol. Centr. Am., Col. 2(2):35.
Deltochilum Kolbe, 1893, Stett. Ent. Zeit. 54:188.
Deltochilum Shipp, 1897, Ent. Nachr. 23:195.
Deltochilum Ohaus, 1911, Deutsch Ent. Zeitschr. :681.
Deltochilum Bruch, 1911, Rev. Mus. La Plata 17:185.
Deltochilum Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):35.
Deltochilum Bruch, 1915, Rev. Mus. La Plata 19:540.
Deltochilum Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:237.
Deltochilum Pessôa & Lane, 1941, Arq. Zool. 2:426.
Deltochilum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:202.
Deltochilum Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:174.
Deltochilum Lane, 1947, l.c., 8:109.
Deltochilum Guérin, 1953, Col. Brasil :257.

Genótipo: *Deltochilum dentipes* Eschscholtz, 1822.

Distribuição geográfica: América.

Os autores julgam necessário uma revisão completa dêste gênero, contudo, presentemente se limitam a dar uma chave para os subgêneros e descrever uma espécie nova, deixando a revisão para o futuro.

CHAVE PARA OS SUBGÊNEROS

1. — 9.ª interestria com carena inteira em tôda a sua extenção ou pelo menos em seus três quartos ..... 2. —
— 9.ª interestria não passando da metade dos élitros ou sem carena ..... 4. —
2. — Carena lateral invisível de cima em sua porção posterior ..... *Telhyboma* Kolbe
— Carena lateral visível de cima ..... 3. —
3. — Carena da 7.ª interestria pagada na base ..... *Deltochilum* s. str.
— Carena da 7.ª interestria visível na base ..... *Aganhyboma* Kolbe
4. — 9.ª interestria sem carena ou sòmente com finíssimo traço de carena ..... 5. —
— 9.ª interestria carenada ..... 6. —
5. — Tíbias anteriores sem tarsos ..... *Rubrohyboma* Paul.

— Tíbias anteriores com tarsos mais ou menos rudimentares ..... *Calhyboma* Kolbe

6. — Carena epipleural apagada adiante ..... 7. —

— Carena epipleural manifesta na frente ..... *Euhyboma* Kolbe

7. — Clípeo bidentado ..... *Deltohyboma* Lane

— Clípeo quadridentado ..... 8. —

8. — Metasterno bituberculado atrás ..... *Hybomidium* Shipp

— Metasterno simples atrás ..... *Parahyboma* Paulian

1.º Subgênero: *Telhyboma* Kolbe, 1893

Telhyboma Kolbe, 1893, Stett. Ent. Zeit. 54:192.
Telhyboma Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243, 244.
Telhyboma Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:174.

Subgenótipo: *Deltochilum orbiculare* Lansberge, 1874.

2.º Subgênero: *Deltochilum* Eschscholtz, s. str., 1822

Deltochilum Eschscholtz, 1822, Entomograph. 1:37.
Anamnesis Vigors, 1826, Zool. Journ. 2:510.
Meghyboma Kolbe, 1893, Stett. Ent. Zeit. 54:192.
Meghyboma Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243, 246.
Deltochilum Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:17.

Genótipo: (Haplótipo): *Deltochilum dentipes* Eschscholtz, 1822.

3.º Subgênero: *Aganhyboma* Kolbe, 1893

Aganhyboma Kolbe, 1893, Stett. Ent. Zeit. 54:192.
Aganhyboma Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243, 252.
Aganhyboma Shipp, 1897, Ent. Nachr. 23:194.
Aganhyboma Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:174.

Subgenótipo: *Deltochilum trisignatum* Harold, 1881.

4.º Subgênero: *Rubrohyboma* Paulian, 1939

Rubrohyboma Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243 (nom. nud.).
Rubrohyboma Paulian, 1939, l.c., 108:6.
Rubrohyboma Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:175.
Calhyboma Kolbe, pars.

Subgenótipo: *Hyboma rubripenne* Gory, 1831.

5.º Subgênero: *Calhyboma* Kolbe, 1893

Calhyboma Kolbe, 1893, Stett. Ent. Zeit. 54:191.
Calhyboma Shipp, 1897, Ent. Nachr. 23:195.
Eudactyles Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243 (nom. nud.).
Eudactyles Paulian, 1939, l.c., 108:9.

Calhyboma Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:173, 175.
Calhyboma Pereira & d'Andretta, 1955, Rev. Bras. Ent. 4:7.

Subgenótipo: *Deltochilum burmeisteri* Harold, 1867 = *D. mexicanum* Burmeister, 1848.

6.º Subgênero: *Euhyboma* Kolbe, 1893

Euhyboma Kolbe, 1893, Stett. Ent. Zeit. 54:191.
Euhyboma Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243, 257.
Euhyboma Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:174.

Subgenótipo: *Hyboma brasiliense* Castelnau, 1840.

7.º Subgênero: *Deltohyboma* Lane, 1946

Deltochilum Paulian (nec Eschscholtz), 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243, 269.
Deltohyboma Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:175.

Subgenótipo: *Hyboma submetallicum* Castelnau, 1840.

Deltochilum (*Deltohyboma*) *diringshofeni*, sp. n.

Diagnose — Espécie próxima de *D. crenulipes* Paulian e de *guyanense* Paulian, porém se distingue pelos caracteres seguintes: Côr verde oliva escura nos élitros e verde com reflexos cúpreos na cabeça e pronoto; pela placa lisa adiante dos olhos muito maior; pelas estrias finas e com pontos foveiformes como em *crenulipes*, porém as interestrias finamente chagrinadas, com pontos ocelares distantes e pequenos grânulos mais brilhantes; pelos ângulos anteriores do pronoto muito agudos e espiniformes; pelos fêmures posteriores dos ♂♂ fortemente dentados na face posterior perto da base. De *guyanense* se distingue pelas estrias elitrais apagadas, mas com pontos foveiformes manifestos e pelo pronoto com escultura muito mais regular, constante na parte posterior e no disco de pontos pouco distintos e numerosos grânulos vermiculares.

Descrição — Côr geral com a cabeça e pronoto verde cúpreos; élitros verde oliva; metasterno cúpreo esverdeado e brilhante; coxas médias e parte interna das posteriores de côr cúprea; peças bucais e antenas marron com a clava antenal cinzenta.

Macho — Cabeça chagrinada e com pontos ocelares em tôda sua extenção, menos na parte compreendida entre os dentes anteriores do clípeo; êstes muito separados e voltados para cima; com larga mancha lisa e cúprea logo adiante dos olhos na sua borda interna; sutura genal indistinta; genas não angulosas na frente e um pouco salientes nos lados, a margem posterior completamente arredondada; parte superior dos olhos mediocre e alongada; pal-

pos labiais com o 1.º artículo muito grosso, longo e alargado para o ápice, 2.º grosso e lobuliforme e o 3.º muito fino; palpos maxilares com o 1.º artículo fino e longo, o 2.º grosso e bem maior que o 3.º que é subquadrado, 4.º maior que os anteriores juntos; antenas com escapo muito grande, 2.º artículo moniliforme, 3.º mais fino e mais longo que o anterior, os 4.º a 6.º campanuliformes e progressivamente maiores, 7.º a 9.º em lamelas revestidas de pubescência muito densa.

Pronoto com tôda a superfície chagrinada e ocupada por pontos ocelares fortes nos ângulos anteriores e nos lados, em tôda a região dorsal com numerosos grânulos brilhantes e irregulares no meio dos pontos, principalmente na parte posterior discal; os grânulos desaparecem na parte central da margem anterior; ângulos anteriores muito fortes e agudos, os médios indistintos e os posteriores apenas indicados; bordas anterior e laterais marginadas e a posterior sem margem; cicatrizes indicadas e sem sulco médio discal.

Prosterno com o processo posterior triangular e com fortes pontos ocelares.

Proepisternos anteriormente não excavados, mas com enormes pontos ocelares munidos de cerdas, a parte posterior lisa no centro e com ocelos nas margens, as bordas não denticuladas.

Mesosterno muito estreito no centro e alargado nos lados, com a sutura meso-metasternal reta no centro.

Mesoepisternos alongados e com ocelos muito mais fortes que os do mesosterno.

Metasterno mais brilhante no centro, com pontos muito pequenos os quais se tornam cada vez mais fortes em direção as margens, com sulco médio manifesto na região posterior, lados do metasterno completamente ocupados por pontos foveiformes alongados e contíguos.

Metaepisternos largos na frente e estreitados para trás, com pontos iguais aos dos lados dos metasterno, menos em uma faixa chagrinada e sem pontos que os margeia.

Abdômen com o 1.º segmento prolongado em uma placa mais ou menos lisa até a metade do 5.º esternito e delimitada dos outros segmentos por verdadeiras suturas, sòmente o 5.º e o 6.º têm sutura completa na parte média; os segmentos lateralmente chagrinados e com ocelos grandes, principalmente nas margens, 6.º muito estreitado no meio.

Pigídio alongado triangular, chagrinado e com ocelos em tôda extensão, marginado nas bordas e separado do propigídio por carena angulosa no centro.

Élitros com estrias muito finas, mas manifestas e com pontos foveiformes distantes; as interestrias chagrinadas, com pontos ocelares pequenos e esparsos intermeiados de pequeníssimos grânulos

luzentes, 3.ª e 5.ª com grânulo elevado na base, 6.ª e 7.ª com pequena carena basal, 8.ª com longa carena que contudo não atinge o meio dos élitros; 5.ª, 6.ª e 7.ª com tubérculos careniformes na região apical; epipleuras grandes, chagrinadas e com pontos ocelares grandes e distantes.

Pernas anteriores com as coxas sòmente chagrinadas, sem pontos e pubescentes na região anterior; trocânteres pequenos, irregulares e pontuados; fêmures forte e densamente pontuados e com pequenas cerdas nas faces ventral e dorsal, parte anterior pouco excavada, mas delimitada inferiormente por uma carena cortante; tíbias muito finas, maiores que os respectivos fêmures, com três dentes laterais na face externa e numerosos dentículos no resto da mesma margem, o 1.º bem mais separado do 2.º que êste do 3.º que é o apical, dois dentículos entre o 1.º e o 2.º dentes laterais e um só entre o 2.º e o apical, ápice oblíquo e com pequenos tufos de cerdas ruivas assim como na base superior dos dentes laterais; cálcar muito robusto, grosso e terminando em ponta robusta. Pernas médias com as coxas subparalelas, chagrinadas nos lados e com pontos muito alongados e irregulares na região central; trocânteres triangulares, ponteagudos e com pontos; fêmures pontuados e pubescentes, dilatados no centro e muito afinados no ápice, com a face interna excavada e com pequeno dentículo mais ou menos perto do meio da face anterior; tíbias muito estreitadas na base e muito curvas, com tôdas as arestas longitudinais recobertas de fileiras de densas cerdas ruivas assim como no ápice; cálcares pequenos, o superior mais longo e fino que o inferior; tarsos nos lados com pubescência como a das tíbias médias, o 5.º artículo com garras pequenas, finas e curvas. Pernas posteriores com as coxas cobertas de ocelos grandes nos lados e lisas e com pontos muito finos na parte central entre os trocânteres os quais são subdentados perto do ápice e com alguns pontos medíocres; fêmures fortemente pontuados e pubescentes nas faces inferior e superior, a margem posterior não excavada e com forte dentículo nas proximidades do trocânter; tíbias finas, muito curvas, com pubescência ruiva e fortemente denticulada em tôda sua margem inferior; cálcar fino e um pouco maior que o 1.º artículo tarsal; tarsos semelhantes aos médios, garras fortes e curvas.

Fêmea — Cálcares anteriores finos, longos e ponteagudos; segmentos abdominais sem placa no centro e com sutura normal; fêmures posteriores sem dentículo na região basal da face posterior.

Comprimento: 11-13 mm.; largura humeral: 7,5-8,5 mm., aproximadamente.

Localidade típica: Brasil, Estado do Pará, Obidos XI-1955 (5 ♂♂ - 5 ♀♀) R. Diringshofen, col. Holótipo ♂ e Alótipo ♀,

2 Parátipos ♂♂ e 2 Parátipos ♀♀ na coleção do Sr. R. Diringshofen de São Paulo; Parátipo ♂ e ♀ nas coleções do Departamento de Zoologia; Parátipo ♂ e Parátipo ♀ na coleção Antonio Martínez de Buenos Aires (Argentina).

É com satisfação que dedicamos esta tão interessante espécie a seu coletor Sr. R. von Diringshofen que tão entusiastamente se ocupa do estudo da História Natural do Brasil.

8.º Subgênero: *Hybomidium* Shipp, 1897

Hybomidium Shipp, 1897, Ent. Nachr. 23:195.
Hyboma Serville (nec Hübner, 1820), 1828, Encycl. méth. 10:352.
Tetraodontides Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243, 259.
Hybomidium Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:175.

Subgenótipo: *Scarabaeus gibbosus* Fabricius, 1775.

9.º Subgênero: *Parahyboma* Paulian, 1938

Parahyboma Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:243, 266.
Parahyboma Lane, 1946, Pap. Avulsos 7:175.

Subgenótipo: *Hyboma furcatum* Castelnau, 1840.

23.º Gênero: *Deltepilissus* Pereira, 1949

Deltepilissus Pereira, 1949, Arq. Mus. Paranaense 7:231.

Genótipo: *Canthon infernalis* Harold, 1881 = *Deltepilissus travassosi* Pereira, 1949.

Distribuição geográfica: Brasil.

24.º Gênero: *Glaphyrocanthon* Martínez, 1948

Glaphyrocanthon Martínez, 1948, An. Soc. Cient. Arg. 146(1):41.
Glaphyrocanthon Martínez, 1949, l.c., 148(5):281.
Glaphyrocanthon Martínez, 1950, l.c., 150(4):159.
Glaphyrocanthon Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1:43.

Genótipo: *Glaphyrocanthon variabilis* Martínez, 1948.

Distribuição geográfica: Nas três Américas com excepção das Antilhas, Canadá e Chile.

Dêste gênero do qual se conheciam poucas espécies, acrescentam-se aqui várias, as quais se encontravam no gênero *Canthon*. Para fácil separação das mesmas, damos a seguinte chave:

1. — Tarsos médios maiores que as respectivas tíbias ..... (Subgênero *Coprocanthon*) — *rufocoeruleus* Martínez
— Tarsos médios iguais ou menores que as respectivas tíbias (Subgênero Glaphyrocanthon s. str.) ..... 2. —

2. — Cabeça, pronoto, élitros e pigídio com pontos fortes munidos de pêlos grossos e curtos ..... *juvencus* (Harold)

— Superfície sem pontos grossos e nunca com pêlos notáveis ..... 3. —

3. — Clípeo quadridentado ..... *simulans* Martínez

— Clípeo bidentado ..... 4. —

4. — Superfície superior dos olhos grande ..... 5. —

— Superfície dos olhos pequena ..... 12. —

5. — Élitros com estria humeral pequena, mas visível ..... 6. —

— Élitros sem estria humeral ..... 8. —

6. — Pequenos: 7 mm. Cabeça e pronoto verde metálico brilhantes, élitros nos lados e no ápice mais opaco e verde escuros ..... *obscurus* (Schmidt)

— Grandes, maiores de 10 mm. ..... 7. —

7. — Preto e brilhante ..... *aequinoctialis* (Harold)

— Azul violeta e opaco ..... *proseni* Martínez

8. — Tíbia anterior dilatada em ângulo na face interna ..... 9. —

— Tíbia anterior sem dilatação angulosa na face interna 10. —

9. — Pronoto com impressão fraca e transversal na parte média e basal ..... *furvus* (Schmidt)

— Pronoto sem impressão na parte média basal ..... *securus* (Schmidt)

10. — Proepisternos sem dentículo nos lados ..... *candezei* (Harold)

— Proepisternos com dentículo nos lados ..... 11. —

11. — Genas angulosas; pontuação da cabeça igual ou mais fraca que a do pronoto; abdômen sem fóveas laterais..... *bridarollii* Martínez

— Genas não angulosas; pontuação da cabeça mais forte que a do pronoto; lados do abdômen com fóveas transversais ..... *foveiventris* (Schmidt)

12. — Com estria humeral; parte superior marmoreada e assetinada; fêmures médios e posteriores com mancha alaranjada no meio

12. — *marmoratus*, sp. n.

— Sem estria humeral; superiormente não marmoreado 13. —

13. — Tíbias anteriores obliquamente truncadas no ápice; pigídio anguloso na base ..... 14. —

— Tíbias anteriores retamente truncadas no ápice; pigídio em arco na base ..... 16. —

14. — Élitros amarelo castanhos ..... *subhyalinus* (Harold)

— Élitros com duas manchas castanhas cada um ..... 15. —

15. — Grandes: 6 até 8 mm.; pigídio com 40 aumentos sem micropontuação ..... *quadriguttatus* (Olivier)

— Menores: 4 até 5,5 mm.; pigídio com 40 aumentos com micropontuação ..... *quadrimaculatus* (Schmidt)

16. — Tíbia anterior dilatada em ângulo na face interna ..... *viridis* (Beauvois)

— Tíbia anterior não dilatada em ângulo na face interna 17. —

17. — Superfície do pronoto e élitros completamente brilhantes ..... *lamprimus* (Bate)

— Superfície dos élitros changrinada ..... 18. —

18. — Dentes clipeais bem separados entre si; ângulos laterais do pronoto mais aproximados dos anteriores que dos posteriores; proepisternos sem dentículo ..... *pilluliformis* (Blanchard)

— Dentes clipeais muito aproximados e pequenos; ângulos laterais do pronoto a igual distância dos anteriores que dos posteriores; proepisternos com dentículo ..... — *variabilis* Martínez

1.º Subgênero: *Coprocanthon* Martínez, 1950

Glaphyrocanthon (*Coprocanthon*) Martínez, 1950, An. Soc. Cient. Arg. 150(4) :160.

Subgenótipo: *Glaphyrocanthon rufocoeruleus* Martínez, 1948.

1. — *Glaphyrocanthon* (*Coprocanthon*) *rufocoeruleus* Martínez, 1948

Glaphyrocanthon rufocoeruleus Martínez, 1948, An. Soc. Cient. Arg. 146(1) :47; fg. 2; ♂.
Glaphyrocanthon rufocoeruleus Martínez, 1949, l.c. 148(5) :282.
Glaphyrocanthon (*Coprocanthon*) *rufocoeruleus* Martínez, 1950, l.c., 150(4) :160, 171.
Glaphyrocanthon rufocoeruleus Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1 :43.

Distribuição geográfica: Venezuela.

2.º Subgênero: *Glaphyrocanthon* s. str.

Glaphyrocanthon s. str. Martínez, 1950, An. Soc. Cient. Arg. 150(4) :160.

2. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *juvencus* (Harold), 1868, n. comb.

Canthon juvencus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:111.
Canthon juvencus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:991.
Canthon raripilus Bates, 1887, Biol. Centr. Amer. Col. 2(2) :30; Pl. 2, fg. 9.
Canthon juvencus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38) :30.
Canthon raripilus Gillet, 1911, l.c., 19(38) :32.
Canthon juvencus Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:125.
Canthon juvencus Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:67, 76.

Canthon juvencus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2) :206.
Canthon juvencum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.
Canthon juvencum raripilum Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.
Canthon juvencum Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1:41.

DISTRIBUIÇÃO GEOGRÁFICA: Panamá, Colômbia e Venezuela.

3. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *simulans* Martínez, 1950

Glaphyrocanthon (*Glaph.*) *simulans* Martínez, 1950, An. Soc. Cient. Arg. 150(4) :165, 171, fgs. 3 a-c, 4 a-b y 5.
Glaphyrocanthon simulans Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1:7.

DISTRIBUIÇÃO GEOGRÁFICA: Venezuela e Brasil.

Espécie descrita da Venezuela e constatada no Estado do Pará.

4. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *obscurus* (Schmidt), 1920, n. comb.

Canthon obscurus Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:131.
Canthon obscurus Schmidt, 1922, l.c. 88 A 3:64, 78.
Canthon obscurus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2) :188.
Canthon obscurum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:200.

DISTRIBUIÇÃO GEOGRÁFICA: Brasil.

5. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *aequinoctialis* (Harold), 1868, n. comb.

Canthon aequinoctialis Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:79.
Canthon aequinoctialis Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:989.
Canthon aequinoctialis Bates, 1887, Biol. Centr. Amer., Col. 2(2) :33.
Canthon aequinoctialis Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38) :27.
Canthon aequinoctialis Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:64, 72.
Canthon aequinoctialis Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2) :187.
Canthon aequinoctiale Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.
Canthon aequinoctiale Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.

DISTRIBUIÇÃO GEOGRÁFICA: América Central, Colômbia, Equador e Brasil.

6. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *proseni* Martínez, 1949

Glaphyrocanthon proseni Martínez, 1949, An. Soc. Cient. Arg. 148(5): 282, fg. 2.
Glaphyrocanthon (*Glaph.*) *proseni* Martínez, 1950, l.c., 150(4) :171.

DISTRIBUIÇÃO GEOGRÁFICA: Bolívia.

7. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *furvus* (Schmidt), 1920, n. comb.

Canthon furvus Schmidt, 1920, Arch. Nat. 86 A 9:130.
Canthon furvus Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:64, 75.
Canthon furvus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):188.
Canthon furvum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.

Distribuição geográfica: Perú, Bolívia.

8. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *securus* (Schmidt), 1920, n. comb.

Canthon securus Schmidt, 1920, Arch. Natur. 86 A 9:131.
Canthon securus Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:64, 80.
Canthon securus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):188.
Canthon securum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185(2):201.

Distribuição geográfica: Guiana Holandeza.

9. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *candezei* (Harold), 1869, n. comb.

Canthon candezei Harold, 1869, Col. Heft 5:96.
Canthon candezei Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:990.
Canthon candezei Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):28.
Canthon candezei Schmidt, 1920, Arch. Nat. 86 A 9:133.
Canthon candezei Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:64, 73.
Canthon candezei Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):188.
Canthon candezei Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.

Distribuição geográfica: Guiana Francesa, Guiana Holandeza, Brasil e Equador.

10. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *bridarollii* Martínez, 1949

Glaphyrocanthon bridarollii Martínez, 1949, An. Soc. Cient. Arg. 148(5): 282, 283, fg. 1.
Glaphyrocanthon (*Glaph.*) *bridarollii* Martínez, 1950, l.c., 150(4):171.

Distribuição geográfica: Bolívia.

11. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *foveiventris* (Schmidt), 1920, n. comb.

Canthon foveiventris Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:182, 183.
Canthon foveiventris Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:64, 75.
Canthon foveiventris Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):189.
Canthon foveiventre Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185.199.

Distribuição geográfica: Brasil.

12. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *marmoratus*, sp. n.

Diagnose — Espécie próxima de *Glaph. pilluliformis* (Blanchard) da qual porém se separa por seu tamanho muito maior e pela sua côr completamente diferente e principalmente pelas tíbias an-

teriores obliquamente truncadas e pelo proepisterno com carena incompleta.

Descrição — Côr geral: Cabeça e principalmente o pronoto marmoreado e assetinado com reflexos verdes; élitros escuros e completamente opacos; metasterno cúpreo escuro; fêmures médios e posteriores na maior parte castanho amarelados com a clava cinzenta; pilosidade do corpo amarelo clara.

Macho — Cabeça com o clípeo completamente chagrinado e com pequenos pontos em tôda sua extenção, bidentado na frente, sendo os dentes bem separados entre si e com ponta obtusa e arredondada; genas fortemente salientes e dentiformes na frente; sutura clípeo-genal manifesta e aprofundada na parte posterior; peças bucais com o mento pouco fendido na borda anterior e ventralmente convexo e com sulco na metade posterior; palpos triarticulados: 1.º artículo muito grande e lobuliforme na parte interna, 2.º sensìvelmente menor e submoniliforme, 3.º alongado e subfusiforme, do comprimento do precedente; maxilas com os palpos quadriarticulados: 1.º artículo pequeno e alargado para o ápice, 2.º e 3.º subiguais, 4.º fusiforme e aproximadamente do comprimento dos precedentes reunidos e com membrana no ápice; antenas de nove artículos com escapo muito grande, 2.º artículo moniliforme, 3.º pouco mais longo que largo, 4.º mais largo que longo, 5.º e 6.º mais largos que longos e campanuliformes, 7.º a 9.º em clava revestida de pubescência e o último convexo na face externa.

Pronoto com escultura semelhante a da cabeça e com manchas assetinadas; ângulos anteriores obtusos e arredondados, os médios também arredondados e os posteriores mais fortemente marcados e excavados atrás; bordas anterior e laterais marginadas, a posterior não marginada; sulco médio pequeno e manifesto, cicatrizes laterais insignificantes.

Prosterno com o processo curto e largo e com fileiras de pêlos na margem posterior.

Proepisternos excavados anteriormente e brilhantes e com pontos pilíferos; separados da parte posterior por uma carena incompleta, a parte posterior mais opaca e também com pontos pilíferos; margens laterais sem dentículo.

Mesosterno muito fino, estreitado no centro e alongado nos lados, com escultura semelhante a da parte superior do corpo; sutura meso-metasternal quase reta.

Mesoepisternos quadrangulares e largos.

Metasterno muito grande, com escultura semelhante a do mesosterno, na região anterior e nos lados; a parte apical porém é brilhante e sem chagrinação, sòmente com pequenos pontos.

Metaepisternos muito largos na frente e estreitados para trás, com escultura idêntica a dos lados do metasterno.

Abdômen chagrinado e com pequenos pontos, 1.º segmento triangular no centro, 2.º e 5.º mais curtos, 3.º e 4.º mais longos, 6.º o mais curto de todos no centro, e todos com pequenas fóveas laterais perto da sutura; pigídio com pequeníssimos grânulos, com a borda basal marginada em arco, lados e ápice também marginados.

Élitros opacos, com densa chagrinação e com pontos muito pequenos; estrias muito finas, apenas indicadas e sem pontos; calus humeral carenado; epipleuras chagrinadas e com alguns pontos um pouco maiores na frente.

Pernas anteriores com os fêmures curtos, grossos na base e afinados no ápice, excavados na borda anterior e com pontos pilíferos pequenos e esparsos na face ventral; tíbias menores que os fêmures, pouco dilatadas para o ápice, com três dentes laterais muito aproximados da região apical e o 2.º muito aproximado do apical, com dentículos entre o 1.º e o 2.º e numerosos outros no resto da margem externa, parte ventral dos dentes laterais muito rugosa, a face superior com fileiras de pontos pilíferos e alguns pontos esparsos próximo do ângulo interno apical; cálcar pequeno, forte, robusto e fendido na ponta; tarsos insertos na face interna e distantes da inserção do cálcar, 1.º e 5.º artículos grandes, sendo êste último o maior de todos, os intermédios pequenos; garras robustas e curvas. Pernas médias com as coxas esculpidas do mesmo modo que os lados do metasterno; trocânteres pequenos e triangulares; fêmures mais finos e longos que os anteriores, mas fracamente chagrinados e com pontos mais fortes na sua face ventral; tíbias menores que os fêmures e fracamente dilatadas para o ápice, com numerosas cerdas nas arestas longitudinais; cálcares espiniformes e o superior duas vêzes maior que o inferior; tarsos com o 1.º artículo bem menor que o 2.º artículo, êste e o 3.º subiguais, 4.º menor que o anterior e o 5.º maior que o 4.º, todos com numerosas cerdas nas margens e no ápice; garras curtas e fortes. Pernas posteriores com os fêmures maiores que os médios, com chagrinação fina e com pontos mais fortes na margem anterior da face ventral a qual é também finamente marginada; tíbias bem menores que os fêmures, com cálcar curto e robusto e com os tarsos e garras semelhantes aos das pernas médias.

Fêmea — Cálcar anterior robusto e não fendido no ápice. O 6.º segmento abdominal maior que os outros.

Comprimento: 6,5-8 mm.: largura humeral 3,5 mm., aproximadamente.

Localidade típica: Bolívia, Departamento de Cochabamba, Pcia. de Chapare 400 mts. de altitude (R. Zischka, leg.). Holótipo ♂ na coleção Martínez de Buenos Aires; Alótipo ♀ na coleção do Departamento de Zoologia.

13. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *subhyalinus* (Harold), 1867, n. comb.

Canthon subhyalinus Harold, 1867, Col. Hefte 1:79.
Canthon subhyalinus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:124.
Canthon subhyalinus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:994.
Canthon subhyalinus Harold, 1880, Stett. Ent. Zeit. 41:17.
Canthon subhyalinus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):34.
Canthon subhyalinus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:69, 81.
Canthon subhyalinus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):205.
Canthon subhyalinum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:202.
Canthon subhyalinum Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.

Distribuição geográfica: Colômbia, Guiana Francesa, Equador e Brasil.

14. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *quadriguttatus* (Olivier), 1789, n. comb.

Scarabaeus quadriguttatus Olivier, 1789, Ent. 1(3):173; Pl. 27; fg. 230.
Scarabaeus quadriguttatus Olivier, 1790, Encycl. méth. 5:178.
Scarabaeus quadriguttatus Olivier, 1797, l.c., 18; Pl. 152, fg. 21.
Scarabaeus bidens Fabricius, 1801, Syst. El. 1:72.
Copris obliquatus Voet, 1806, Cat. Syst. Col. 1:47; Pl. 28, fg. 49.
Canthon elegans Castelnau, 1840, Hist. Nat. Col. 2:83.
Canthon quadriguttatus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:123.
Canthon quadriguttatus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:993.
Canthon quadriguttatus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):32.
Canthon obliquatus Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:125.
Canthon obliquatus Schmidt, 1922, l.c. 88 A 3:69, 78.
Canthon quadriguttatus Luederwaldt, 1922, Deutsch. Ver. Wiss. Kunst. :226.
Canthon obliquatus Boucomont, 1928, Ark. Zool. 19:2.
Canthon obliquatus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):205.
Canthon obliquatus Balthasar, 1942, Erich Tistch. Festch. :342.
Canthon quadriguttatum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185: 200.

Distribuição geográfica: Guiana Francesa, Guiana Holandesa e Brasil.

15. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *quadrimaculatus* (Schmidt), 1922, n. comb.

Canthon quadrimaculatus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:69, 91.
Canthon quadrimaculatus Boucomont, 1928, Ark. Zool. 19:2.
Canthon quadrimaculatus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):181.
Canthon quadrimaculatus Balthasar, 1942, Erich Titsch. Festch. :342.
Canthon quadrimaculatum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185: 201.

Distribuição geográfica: Perú, Brasil e Bolívia.

16. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *viridis* (Beauvois), 1805, n. comb.

Copris viridis Beauvois, 1805, Ins. Afr. Amer. :23; Pl. 3, fg. 2.
Ateuchus obsoletus Say, 1823, Journ. Ac. Phil. 3:208.
Onthophagus viridicatus Say, 1835, Boston Journ. 1:173.
Canthon viridis Dejean, 1837, Cat. Col. 3:152.
Canthon metallicus Sturm, 1843, Cat. Col. :104.
Ateuchus obsoletus Say, 1859, Compl. Writ. 2:137.
Onthophagus viridicatus Say, 1859, l.c., 2:648.
Canthon viridis Leconte, 1859, Col. Kansas :11.
Canthon viridis Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:112.
Canthon viridis Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:995.
Canthon viridis Girard, 1873, Traité d'Ent. :413; Pl. 24; fg. 4.
Canthon viridis Horn, 1876, Trans. Am. Ent. Soc. 3:44, 47.
Canthon viridis Blanchard, 1885, l.c., 12:164, 167.
Canthon viridis Bates, 1887, Biol. Centr. Am., Col. 2(2) :30.
Canthon viridis Bates, 1889, l.c., Suppl. :385.
Canthon viridis E. A. S., 1895, Insect Life 7:359.
Canthon viridis Blatchley, 1910, Bull. Ind. Geol. :914.
Canthon viridis Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38) :34.
Canthon viridis Leng, 1920, Cat. N. A. Col. :248.
Canthon obsoletus Leng, 1920, l.c. :248.
Canthon viridicatus Leng, 1920, l.c. :248.
Canthon viridis Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:66, 82.
Canthon viridis Blatchley, 1928, Flor. Ent. 11:61.
Canthon viridis Brown, 1928, Proc. Oklah. Ac. Sc. :25.
Canthon viridis Cartwright, 1934, Ent. News 45:238.
Canthon viridis Balthasar, 1938, Fol. Zool. Hydrob. 9(2) :198.
Canthon viridis Islas, 1942, An. Ins. Biol. Mex. 13:305, 306.
Canthon viridis Robinson, 1944, Trans. Am. Ent. Soc. 74:86, 97.
Canthon viride Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:202.
Canthon viridis Löding, 1945, Geol. Survey Alab. Mon. 11:98.

Distribuição geográfica: Estados Unidos, México e América Central.

17. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *lamprimus* (Bates), 1887, n. comb.

Canthon lamprimus Bates, 1887, Biol. Centr. Am., Col. 2(2) :29; Pl. 2, fg. 1.
Canthon lamprimus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38) :30.
Canthon lamprimus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:72, 76.
Canthon lamprimus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2) :224.
Canthon lamprimum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:200.

Distribuição geográfica: Panamá.

18. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *pilluliformis* (Blanchard), 1843, n. comb.

Canthon pilluliformis Blanchard, 1843, Voy d'Orb., Col. :166.
Canthon pilluliformis Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:140.
Canthon pilluliformis Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:992.
Canthon pilluliformis Bruch, 1911, Rev. Mus. La Plata 17:184.

Canthon pilluliformis Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38) :32.
Canthon lituratus Schmidt (nec Germar), 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:119, 125 (partim).
Canthon piluliforme Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:200.

Distribuição geográfica: Argentina.

Em vista de um exemplar das coleções do Departamento de Zoologia, em tudo idêntico com o tipo, restabelecemos a validez desta espécie colocada por Schmidt na sinonímia de *Canthon lituratus* (Germar), espécie muito diferente desta e pertencente até o momento ao gênero *Canthon*.

19. — *Glaphyrocanthon* (*Glaph.*) *variabilis* Martínez, 1948

Glaphyrocanthon variabilis Martínez, 1948, An. Soc. Cient. Arg. 146(1): 44; fig. 1.
Glaphyrocanthon variabilis Martínez, 1949, l.c., 148(5) :282.
Glaphyrocanthon (*Glaph.*) *variabilis* Martínez, 1950, l.c., 150(4) :170.
..*Glaphyrocanthon variabilis* Roze, 1955, Bol. Mus. C. N. Venezuela 1:43.

Distribuição geográfica: Venezuela e Brasil.

25.º Gênero: *Paracanthon* Balthasar, 1939

Paracanthon Paulian, 1938, Ann. Soc. Ent. Fr. 107:234; fg. 14 (nom. nud.).
Paracanthon Balthasar, 1939, Ent. Bl. 34:216.
Paracanthon Paulian, 1939, Ann. Soc. Ent. Fr. 108:27, 37.
Paracanthon Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.
Paracanthon Martínez, 1947, Arthropoda 1:112.

Genótipo: *Paracanthon trichonotulus* Balthasar, 1939.

Distribuição geográfica: Brasil.

As espécies dêste gênero estão distribuidas sòmente no Brasil meridional.

26.º Gênero: *Canthochilum* Chapin, 1934

Canthochilum Chapin, 1934, Proc. Biol. Soc. Wash. 47:99.
Canthochilum Chapin, 1935, Journ. Agric. Univ. Porto Rico 19:71.
Canthochilum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull 185:199.

Genótipo: *Canthochilum oakleyi* Chapin, 1944.

Distribuição geográfica: Cuba e Porto Rico.

27.º Gênero: *Geocanthon*, gen. n.

Diagnose — Gênero próximo de *Canthon* Hoffmanssegg do qual se separa pelos caracteres seguintes: Proepisternos excavados anteriormente e separados da parte posterior por uma carena completa que atinge as margens laterais do pronoto; as margens dos proepisternos com dentículo manifesto entre os ângulos anteriores e os médios; élitros com oito estrias, às vêzes muito difíceis de ob-

servar; fêmures posteriores com a margem anterior da face ventral desprovida de linha ou carena marginal; basitarso posterior igual ou subigual ao 2.º artículo tarsal; pigídio carenado na base.

Descrição — Cabeça com o clípeo bi ou quadridentado na frente; genas angulosas ou não na frente; sutura clípeo genal manifesta; parte superior dos olhos pequena. Antenas de nove artículos, 1.º aproximadamente tão longo como os 2.º a 6.º juntos, estreitado perto da base e um pouco delgado na parte mediana; 2.º submoniliforme; 3.º e 4.º em cone truncado e com o ápice alargado, o 3.º mais longo que o 2.º; 5.º e 6.º campanuliformes, decrescentes em comprimento e crescentes em largura; 7.º a 9.º formando a clava, não muito alargados, decrescentes para o apical que é lentiforme. Peças bucais com o lábio tendo o mento pouco mais largo que longo, excavado na borda anterior e formando dois lóbulos; margens laterais na metade posterior quase retas e um pouco convergentes para trás, a margem posterior um pouco sinuosa, com a superfície ventral dotada de dois ou quatro pequenos tubérculos situados nos lados do sulco longitudinal; palpos triarticulados: 1.º artículo lobuliforme e excavado no ápice para dar inserção ao 2.º que é submoniliforme e muito pequeno, 3.º alongado e subfusiforme e com membrana no ápice. Maxilas com a gálea e lascínia membranosas e lobuliformes; estipe alongado e estreito; palpos quadriarticulados com o 1.º artículo muito pequeno e alargado para o ápice, 2.º triangulariforme, 3.º em cone truncado de base maior apical, 4.º pouco mais curto que os precedentes juntos, fusiforme e com ápice membranoso. Mandíbulas com a região basal bem esclerosada e a parte distal membranosa e fimbriada no meio. Labro com a parte média bem esclerosada e elevada e com várias classes de cerdas, sendo as anteriores bastante finas.

Pronoto com os ângulos anteriores mais ou menos indicados e manifestos, com a margem lateral reta até o dentículo das margens do proepisternos, os quais são bem marcados, e côncavas entre êste e os ângulos médios que também são sempre bem conspícuos, e depois mais ou menos retas até os ângulos posteriores que são fortes e voltados para trás; logo em seguida aos mesmos há uma forte excavação; margens posteriores arredondadas ou fracamente angulosas no centro da base; com pequeno sulco longitudinal no disco e com cicatrizes laterais pequenas ou apagadas.

Proepisternos fortemente excavados na parte anterior e separada da posterior por uma carena completa, as margens laterais com dentículo mais ou menos aproximado dos ângulos médios.

Mesosterno estreito no centro e um pouco alargado nos lados, com a sutura meso-metasternal em arco.

Mesoepisternos quadrangulares.

Metasterno amplo no centro entre as coxas médias e mais ou menos deprimido na região anterior, com uma linha careniforme

circundando as coxas médias e posteriormente com outra carena elevada logo adiante das coxas posteriores, a qual porém não atinge os lados; partes laterais mais esculpidas que a parte central.

Metaepisternos triangulares.

Abdômen com esternitos esculpidos, o 6.º segmento mais curto que o anterior (♂) e mais ou menos subigual (♀).

Pigídio subtriangular com as bordas marginadas e a margem basal separada do propigídio mais ou menos angulosamente no centro.

Élitros com oito estrias mais ou menos visíveis (em algumas espécies há fraquíssimos vestígios de uma estria entre a 7.ª e a 8.ª).

Pernas anteriores com as coxas carenadas no meio da face ventral; fêmures grossos na base e afinados para o ápice; tíbias com três fortes dentes na região apical da face externa; ápice truncado obliquamente; cálcar largo e bífido no ápice (♂), fino e espiniforme (♀); tarsos com o 1.º e 5.º artículos longos, os intermédios pequenos; garras longas, finas e recurvadas. Pernas médias com os fêmures engrossados na região central; tíbias bastante dilatadas para o ápice; cálcares espiniformes e o superior bem maior que o inferior; tarsos com o 1.º artículo subigual ao 2.º, 3.º e 4.º subiguais, 5.º o mais longo de todos e com longas garras afiadas. Pernas posteriores com os trocânteres mais ou menos deprimidos na sua parte central; fêmures dilatados na região apical e sem linha na margem anterior da face ventral; tíbias e tarsos semelhantes aos das pernas médias.

Genótipo: *Canthon rubrescens* Blanchard, 1843.

Distribuição geográfica: Américas.

CHAVE PARA AS ESPÉCIES

1. — Clípeo claramente bidentado e sem marginação no lado externo dos dentes ..... 2. —

— Clípeo quadridentado e com pequena marginação no lado externo dos dentes médios ..... 3. —

2. — Genas não angulosas nem dentadas na frente; élitros sem impressão escutelar ..... *Geocanthon politus* (Harold)

— Genas angulosas e dentadas na frente; élitros com impressão escutelar manifesta ..... *Geocanthon ibarra-grassoi* (Martínez)

3. — Tíbias anteriores com o lado interno dilatado em ângulo manifesto; élitros brilhantes com duas manchas vermelhas na região apical ..... *Geocanthon bimaculatus* (Schmidt)

— Tíbias anteriores simples e não angulosas na margem interna ..... 4. —

4. — Élitros brilhantes ..... 5. —

— Élitros opacos e mates ..... 8. —

5. — Superfície preta ou azul escura; cabeça e pronoto verdes; élitros com estrias muito apagadas exceptuando a sutural que é mais fortemente impressa .....
— *Geocanthon femoralis* (Chevrolat)

— Superfície ao menos em parte amarela ..... 6. —

6. — Élitros com a base e o ápice pretos e com faixa vermelha no centro ..... *Geocanthon gutierrezi* (Martínez)

— Élitros completamente amarelos ..... 7. —

7. — Cabeça amarela assim como o resto da parte superior; tíbias anteriores com dois dentes laterais nos ♂♂ e três nas ♀♀; pigídio com a base angulosa no centro
— *Geocanthon angustatus* (Harold)

— Cabeça preta; pronoto amarelo com mancha preta no centro da base; ♂ e ♀ com três dentes laterais nas tíbias anteriores; pigídio com a base não angulosa no centro ..... *Geocanthon coloratus* (Schmidt)

8. — Genas não angulosas nem dentadas na frente ..... 9. —

— Genas angulosas ou dentadas na frente ..... 10. —

9. — Parte inferior do corpo amarela; tíbias e fêmures amarelos; pronoto preto e brilhante e élitros pretos opacos ..... *Geocanthon oliverioi*, sp. n.

— Tôda parte inferior, inclusive as pernas de côr preta.....
— *Geocanthon rubrescens* (Blanchard)

10. — Unicolores; côr preta com o pronoto brilhante e os élitros opacos ..... *Geocanthon semiopacus* (Harold)

— Bicolores na sua parte superior ..... 11. —

11. — Pronoto preto brilhante; élitros ferrugíneos e opacos.....
— *Geocanthon vulcanoae*, sp. n.

— Pronoto amarelo e brilhante, em geral com mancha preta no centro; élitros pretos e opacos, amarelados em exemplares imaturos .....
— *Geocanthon luteicollis* (Erichson)

1. — *Geocanthon politus* (Harold), 1868, n. comb.

(Figs. 1-6)

Canthon politus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:60.
Canthon politus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:992.
Canthon granadensis Lansberge, 1874, Col. Hefte 12:5.
Canthon politus Harold, 1880, Stett. Ent. Zeit. 41:16.
Canthon politus Preudhomme, 1886, Ann. Soc. Ent. Belg. 30:104.
Canthon politus Bates, 1887, Biol. Centr. Am., Col. 2(2):31.
Canthon granadensis Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):29.
Canthon politus Gillet, 1911, l.c., 19(38):32.
Canthon politus Schmidt, 1922, Arch. Nat. 88 A 3:69.

Canthon politus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):205.
Canthon granadensis Balthasar, 1939, l.c. 9(2):223.
Canthon politus Islas, 1942, An. Inst. Biol. México 13:304, 307.
Canthon politum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:201.
Canthon politum var. *granadense* Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.

Diagnose — Esta espécie difere de tôdas as outras pelo clípeo claramente bidentado na frente, separando-se de *ibarra-grassoi* por ter as genas não angulosas nem dentadas. A indicação do Chile para esta espécie deve ser errônea.

Descrição — Côr geral azul escura com os tarsos ruivo castanhos; peças bucais e cerdas do corpo ruivas.

Macho — Cabeça com o clípeo bidentado na frente e com pontos muito finos; genas sem dentículo na frente e com os lados completamente arredondados; sutura clípeo genal bem manifesta; parte superior dos olhos mediocre. Peças bucais com o mento (Figs. 1-4) levemente côncavo na parte anterior e recoberto de cerdas. Submento (Fig. 1) estreitado na frente, com dois fortes dentes atrás e separado da gula (Fig. 1) por uma fileira de cerdas indicando a provável sutura; palpos labiais (Fig. 2) com o 1.º artículo muito longo e largo, um pouco estreitado no ápice, 2.º curto e largo, mais largo que longo, 3.º fino e alongado e com órgão sensorial na parte apical, os dois primeiros com poucas cerdas e o último glabro; palpos maxilares (Fig. 3) com o 1.º artículo mais robusto no ápice, 2.º estreito na base e dilatado no ápice, 3.º subcilíndrico e um pouco menor que o anterior, 4.º muito longo e bem maior que os dois anteriores juntos; antenas normais para o gênero.

Pronoto quase liso, com pontos muito finos e sem vestígio de sulco médio, os ângulos anteriores agudos e dentiformes, os médios manifestos e os posteriores voltados para trás; margem posterior com forte entalhe atrás dos ângulos posteriores; sem impressão preescutelar e cicatrizes laterais pequenas.

Prosterno curto e largo.

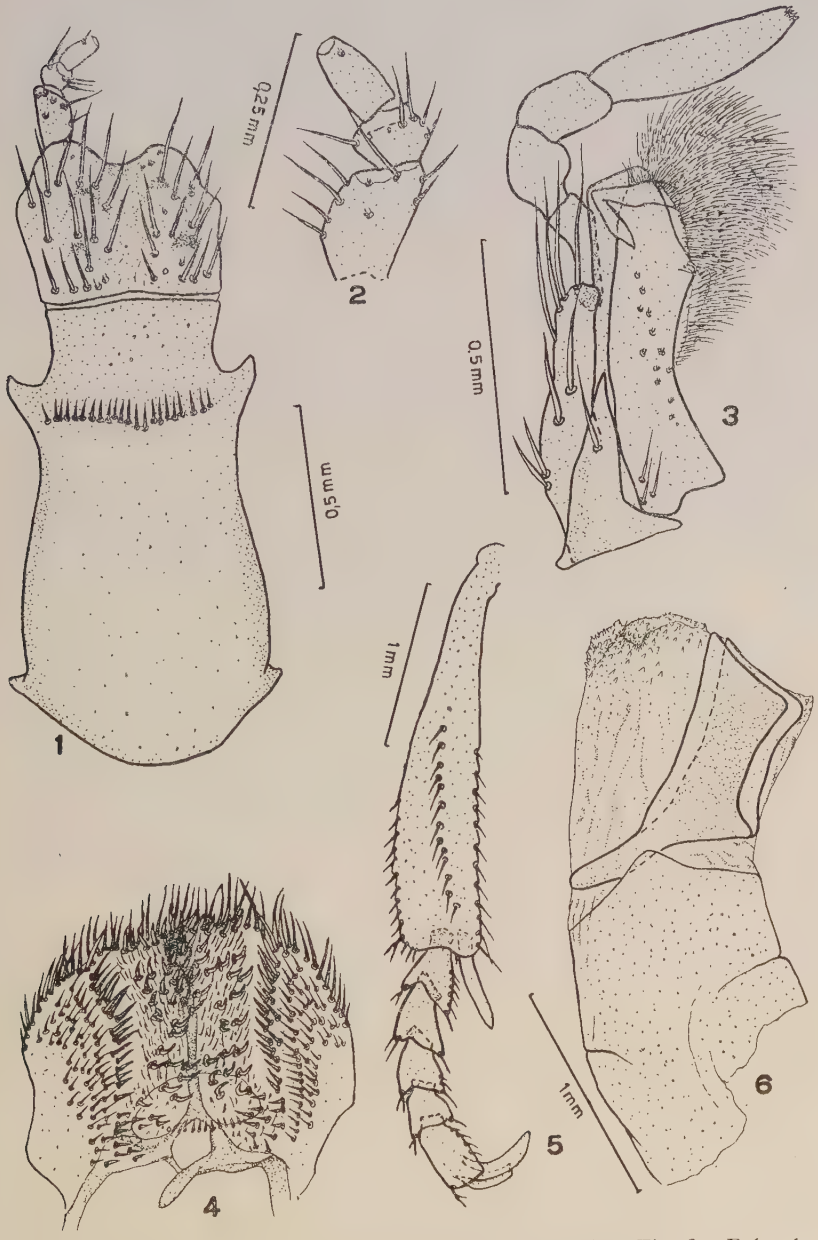
Proepisternos excavados anteriormente, com numerosos pontos e cerdas e separados da parte posterior por uma carena completa que alcança a margem do pronoto, a parte posterior é abaulada e quasi lisa, as margens laterais com um dentículo entre os ângulos anteriores e o médio.

Mesosterno estreito e pouco alongado para trás, fortemente pontuado no centro e liso nos lados.

Mesoepisternos grandes e subquadrangulares, transversais.

Metasterno muito largo no centro e pontuado na frente nas proximidades do mesosterno, com os lados um pouco mais fortemente esculpidos.

Metaepisternos largos e pouco estreitados para trás.



Geocanthon politus (Har.) — Fig. 1 - Mento e palpo labial; Fig. 2 - Palpo labial; Fig. 3 - Palpo maxilar; Fig. 4 - Hipofaringe; Fig. 5 - Tíbia e tarsos posteriores; Fig. 6 - Genitália, peças basal e lateral.
(Figs. 3 e 4 respectivamente na mesma escala).

Abdômen com o 1.º esternito triangular no centro, 2.º e 3.º subiguais, 4.º e 5.º um pouco mais largos que os anteriores e subiguais entre si, 6.º um pouco mais largo que o anterior; lados dos segmentos com microescultura um pouco mais pronunciada e com impressões nas margens das suturas e outras no centro da parte lateral.

Pigídio opaco, com microescultura muito cerrada, marginado em tôdas as bordas e anguloso no centro da parte basal.

Élitros brilhantes e com estrias fracas, mas visíveis, a 7.ª quase imperceptível na parte posterior e nas proximidades do calus humeral; sem impressão escutelar; epipleuras grandes, mas normais.

Pernas anteriores com as coxas lisas e os trocânteres pequenos; fêmures estreitados no ápice, com a parte superior quase lisa e com pequenos pêlos na margem posterior assim como na face superior; margem anterior excavada e com fileira de longos pêlos em sua metade basal; tíbias um pouco mais curtas que os fêmures, com três dentes na margem externa e com dentículos muito pequenos em tôda a porção basal, com ápice oblíquo e com fileiras de pontos pilíferos na face superior próximo às margens externa e interna, face inferior com fileira de pontos com longos pêlos na parte central; cálcar grosso e robusto; tarsos insertos no canto interno da face inferior logo atrás da inserção dos cálcares, com o basitarso e o 5.º artículo muito longos e os intermédios subiguais e alongados; garras grandes e curvas. Pernas médias com as coxas bem separadas e um pouco brilhantes; trocânteres pequenos e com cerdas; fêmures pedunculados e claviformes, lisos na face inferior, excavados na posterior e levemente entalhados na região basal logo adiante dos trocânteres; tíbias um pouco menores que os respectivos fêmures, muito finas na base e dilatadas para o ápice; cálcares pequenos, o inferior subigual ao 1.º artículo tarsal, o superior duas vêzes maior que o mesmo; basitarso um pouco maior que o 2.º artículo, 2.º a 4.º decrescentes, 5.º um pouco maior que os dois anteriores juntos, todos com numerosas cerdas nos lados; garras finas, longas e curvas. Pernas posteriores com as coxas um pouco mais fortemente esculpidas que as partes adjacentes; trocânteres triangulares e com cerdas na face posterior; fêmures bem mais longos que os médios, finos na base e engrossados no ápice, quase lisos na face inferior e um pouco mais fortemente esculpidos na superior, face posterior fracamente excavada; tíbias (Fig. 5) um pouco menores que os respectivos fêmures e com cálcar maior que o 1.º artículo tarsal, que é subigual ao 2.º, 3.º um pouco menor que o anterior, 4.º ainda menor, 5.º igual aos dos anteriores juntos; garras fortes e curvas.

Fêmea — Desconhecida para nós.

Comprimento: 8 mm.; largura humeral: 5 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: México, Colômbia, Venezuela, Equador e Guianas.

Material examinado: 1 ♂ de Colômbia, Nova Granada, Aguatal. 1 exemplar de Caracas, Venezuela.

2. — *Geocanthon ibarra-grassoi* (Martínez), 1952, n. comb.
(Figs. 7-12)

Glaphyrocanthon (*Coprocanthon*) *ibarra-grassoi* Martínez, 1952, Publ. M.E.P.R.A. 23(81/82):60; fg. 42; ♀.

Diagnose — Esta espécie é proxima de *politus*, da qual se distingue à primeira vista por possuir as genas angulosas na frente.

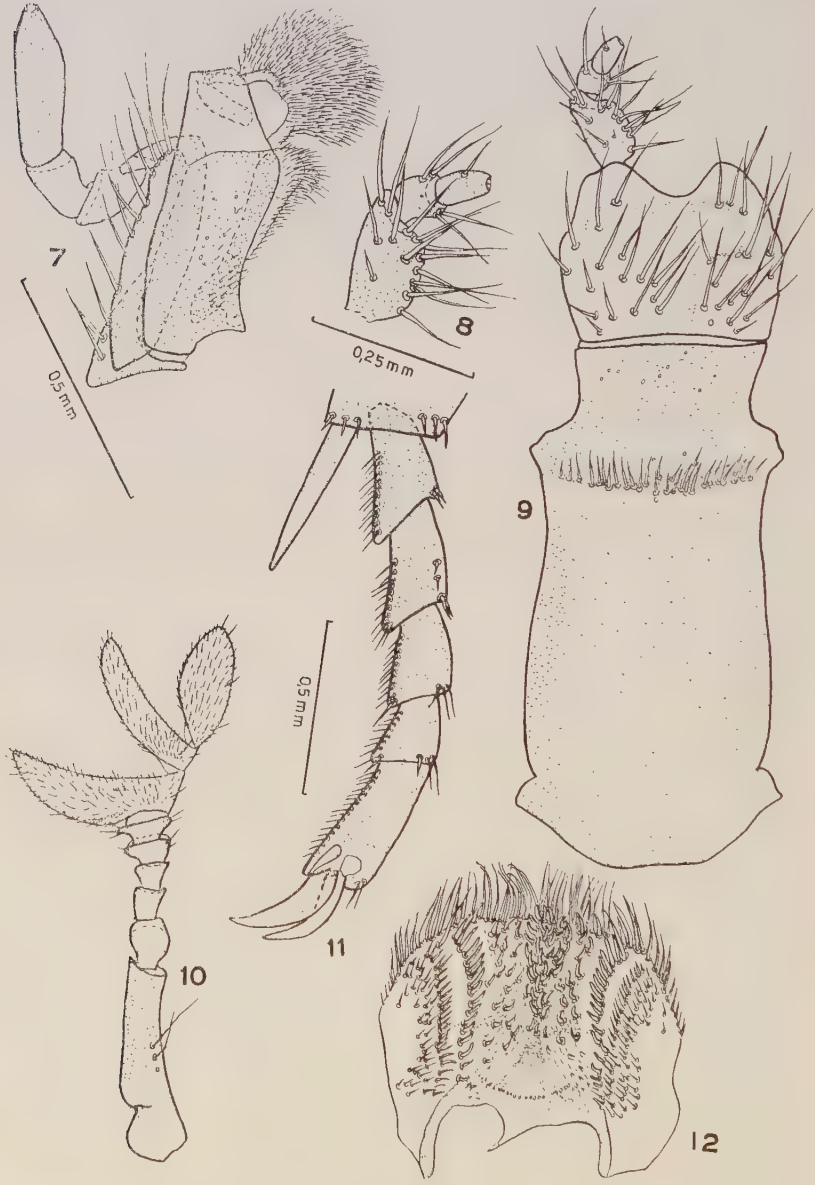
Descrição — Côr geral preto brilhante, mais mate na parte ventral, com leves reflexos verdes ou cúpreos no episterno, metasterno, pigídio e na face ventral dos fêmures; tíbias anteriores castanho escuras, com os joelhos das pernas médias e posteriores, cálcares, tarsos e peças bucais castanho mais ou menos claros; pubescência das diferentes partes do corpo amarelada, sendo o tomento da clava antenal cinzento.

Macho — Cabeça com a margem anterior do clípeo munida de dois pequenos dentes triangulares e as genas com formação angulosa na frente e arredondada nos lados, com a sutura clípeo genal pouco manifesta e com pequena depressão na frente dos olhos; superfície do clípeo logo atrás dos dentes médios lisa, no resto com pequeníssimos pontos esparsos pouco aparentes; partes inferiores do clípeo e das genas marginadas de pontos pilíferos, sendo os pêlos curtos, mas salientes. Antenas (Fig. 10) e peças bucais (Figs. 7-9) com a forma geral do gênero, tendo o mento inferiormente quatro elevações pouco conspícuas e juntamente com as maxilas e palpos labiais cerdas não muito densas porém manifestas.

Pronoto profundamente entalhado na frente e arredondado nos lados e com ângulo no centro; ângulos quase retos, salientes e arredondados no ápice, os posteriores obtusos mas bem manifestos e com pequeno entalhe logo atrás dos mesmos; superfície sem sulco longitudinal no disco, cicatrizes laterais muito pequenas e pouco aparentes e totalmente coberta com pontos muito pequenos, rasos e esparsos.

Prosterno com o processo curto e largo, aparentemente liso e glabro.

Proepisternos com carena transversal quase completa, separando a parte anterior que é fortemente excavada e com pontos pilíferos; a parte posterior é convexa, glabra e chagrinada; lados com pequeno dentículo manifesto mais perto dos ângulos anteriores que dos médios.



Geocanthon ibarra-grassoi (Martínez) — Fig. 7 - Palpo maxilar; Fig. 8 - Palpo labial; Fig- 9 - Mento e palpo labial; Fig. 10 - Antena; Fig. 11 - Tarsos posteriores; Fig. 12 - Hipofaringe.
(Figs, 7, 8, 9 e 12 respectivamente na mesma escala. 10 e 11 respectivamente na mesma escala).

Mesosterno muito curto e largo, sem pontos e glabro.

Mesoepisternos alargados e curtos, marginados na borda anterior com pequenos pêlos e posteriormente com sulco transversal pouco profundo.

Metasterno com a sutura meso-metasternal em arco e pouco visível, com tôda a superfície pontuada e sem sulco ou impressão na parte central.

Metaepisternos alongados e largos anteriormente e estreitados para trás, com pequeno tubérculo na parte apical.

Abdômen com os esternitos microponteados e com depressões nas margens laterais que são cobertas de pequenas cerdas muito curtas que se extendem sôbre tôda a superfície do 6.º que é o maior de todos.

Pigídio ligeiramente convexo e completamente marginado na base que é um pouco engrossada na parte central; superfície microscòpicamente pontuada.

Élitros com depressão escutelar muito débil, estrias microscópicas, rasas e irregulares, mais aparentes pelos pontos que as marcam que pela própria impressão, a sutural é a mais fortemente impressa na porção anterior, enquanto que na posterior está formada sòmente de pontos alongados; interestrias planas, completa e esparsamente micropontuadas; calus humeral pequeno e pouco manifesto; epipleuras sem pontos e glabras.

Pernas anteriores com os trocânteres com uma margem elevada no meio da face ventral e entalhado irregularmente na margem lateral; fêmures com a face ventral fina e esparsamente pontuada na metade basal e com pontos mais fortes e pilíferos, embora mais esparsos, na metade apical, face dorsal na margem anterior com fileira de pêlos e a ventral engrossada; tíbias alargadas na região apical, com três dentes na margem lateral e com dentículos entre os mesmos e no resto da margem lateral; cálcar alongado e afilado no ápice, um pouco comprimido e curvo para fora e para baixo, ápice das tíbias e lados perto dos dentes com longas e finas cerdas, face ventral com crista longitudinal irregular; tarsos mais longos que a largura do dente apical, decrescentes do 1.º ao 4.º artículos, o 5.º o mais longo de todos, levemente engrossado no ápice e com duas fortes garras curvas. Pernas médias com os trocânteres alargados e com poro setífero na margem posterior; coxas com pequeno processo sobreposto ao trocânter; fêmures em forma de clava irregular, margens anterior e posterior com alguns pequenos pêlos muito finos e o resto da superfície chagrinada e glabra; tíbias mais curtas que os respectivos fêmures, engrossadas no ápice e arqueadas, microdenticuladas na aresta ventral, tôdas as margens com cerdas; cálcares espiniformes, com o superior muito mais longo que o 1.º artículo tarsal; tarsos em conjunto apenas tão longos como a respectiva tíbia, com o basitarso um pouco menor que o 2.º artículo,

o 5.º o maior de todos, com duas fortes e curvas garras e com numerosas cerdas na parte média e na porção apical. Pernas posteriores com as coxas dotadas de processo semelhante ao das pernas médias; trocânteres mais largos e com alguns pontos na face ventral e com poro setífero na margem posterior; fêmures finos, com débil sulco irregular no meio da face ventral; tíbias mais longas e menos alargadas para o ápice, com o cálcar espiniforme e maior que o 1.º artículo tarsal; tarsos (Fig. 11) idênticos aos médios.

Macho — Desconhecido.

Comprimento: 8 mm.; largura humeral: 3,5 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: Paraguai, Dep. de Guaíra, Colônia Natalico Talavera XII-1950 (A. Martínez, leg).

Exemplares examinados: ♀ Holótipo da coleção Martínez.

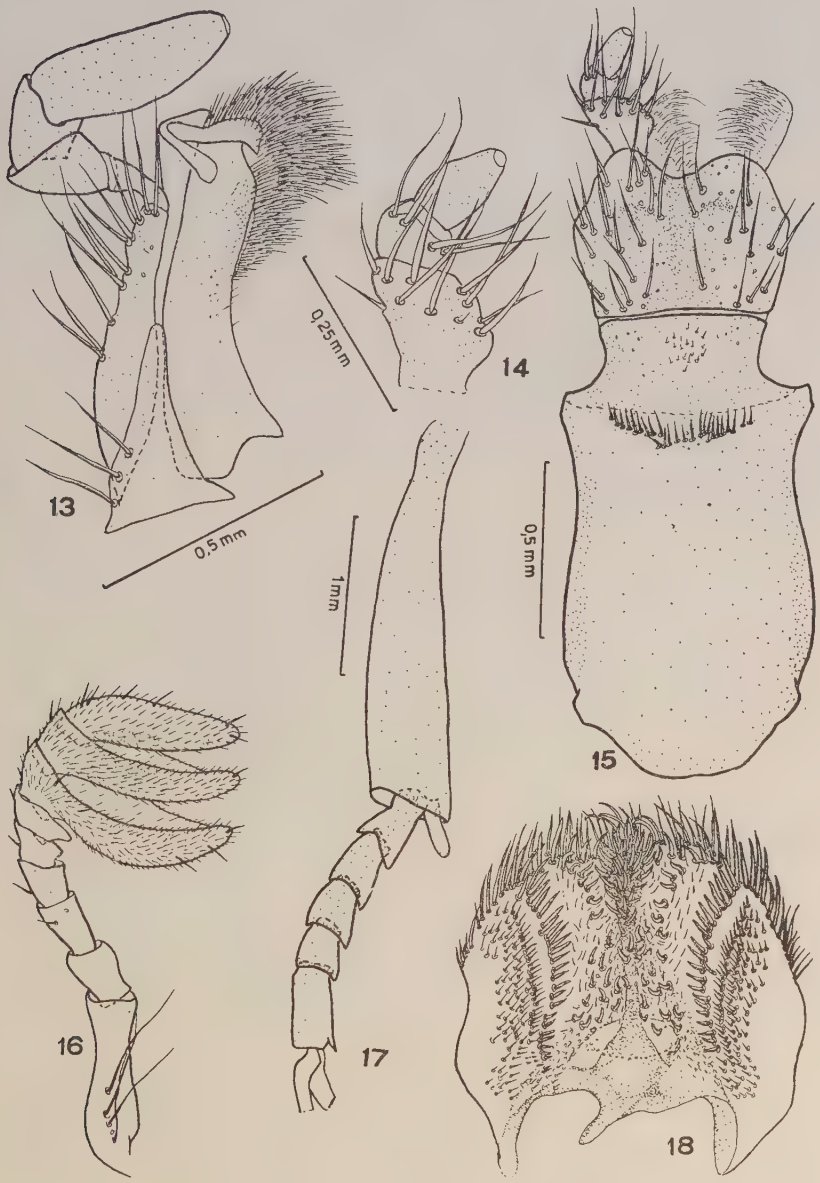
3. — *Geocanthon bimaculatus* (Schmidt), 1922, n. comb.
(Figs. 13-19).

Canthon bimaculatus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:70, 83.
Canthon bimaculatus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):216.
Canthon bimaculatum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.
Canthon bimaculatum Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.

Diagnose — Esta espécie distingue-se à primeira vista das outras do gênero aqui tratadas, pelas duas manchas vermelhas situadas no ápice dos élitros e pelas tíbias anteriores engrossadas repentinamente em ângulo manifesto, pelo menos nos ♂♂.

Descrição — Côr geral preto brilhante em todo o lado superior excepto o ápice dos élitros que tem duas manchas vermelhas, lado inferior preto, fêmures avermelhados, tíbias pretas, antenas amareladas com a clava pardacenta.

Macho — Cabeça com o clípeo quadridentado e as genas sem formação dentiforme ou angulosa na frente e arredondadas nos lados, sutura clípeo genal manifesta; escultura do clípeo e das genas formada de pontos finos e esparsos; parte superior dos olhos pequena. Parte inferior do clípeo com pubescência dourada; antenas (Fig. 16) com escapo muito grande, 2.º artículo grosso e globoso, 3.º mais fino e alongado, duas vêzes maior que o anterior, 4.º curto, 5.º e 6.º campanuliformes, 7.º a 9.º em grandes lamelas revestidas de tomento, a 7.ª e 9.ª muito grossas e 8.ª estreita; peças bucais com o mento excavado na frente, o submento e a gula (Fig. 15) com pequeno dente de cada lado da parte anterior; palpos maxilares (Fig. 13) com o 1.º artículo fino e alargado no ápice, 2.º muito grosso e alongado, 3.º triangular, 4.º maior que os dois anteriores juntos, grosso e subcilíndrico; palpos labiais (Fig. 15) com o 1.º artículo robusto e estreitado na base, 2.º subquadrado, 3.º mais fino e alongado.

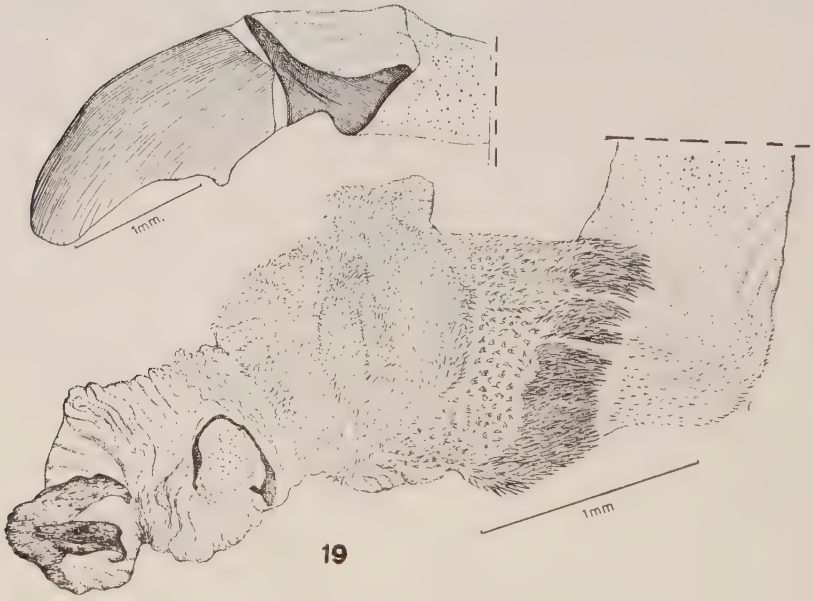


Geocanthon bimaculatus (Schmidt) — Fig. 13 - Palpo maxilar; Fig. 14 - Palpo labial; Fig. 15 - Mento e palpo labial; Fig. 16 - Antena; Fig. 17 - Tíbia e tarsos posteriores; Fig. 18 - Hipofaringe.
(Figs. 13 e 18 respectivamente na mesma escala. 15 e 16 respectivamente na mesma escala).

Pronoto liso com pontos muito finos e esparsos, ângulos anteriores salientes, mas arredondados, os médios manifestos e os posteriores agudos, dentiformes e voltados para trás; sulco discal sòmente manifesto na parte posterior e as cicatrizes laterais muito pequenas.

Prosterno triangular e largo.

Proepisternos com a parte anterior excavada e pubescente, separada da posterior que é convexa e glabra por uma carena completa; dente da margem lateral mais aproximado dos ângulos anteriores que dos médios.



Geocanthon bimaculatus (Schmidt) — Fig. 19 - Genitália desenvaginada.

Mesosterno estreito no centro e mais alargado para os lados, com pontos mais fortes na parte central.

Mesoepisternos quadrangulares e transversais.

Metasterno brilhante e com pontos muito pequenos e esparsos na parte central, na frente porém junto à sutura meso-metasternal é densamente chagrinado e mais opaco; sem indícios de fóvea ou depressão média na parte posterior; partes laterais chagrinadas e também mais opacas que a central.

Metaepisternos largos e estreitados para trás.

Abdômen com o 1.º esternito triangular no centro, os 2.º a 4.º subiguais, o 5.º mais estreito e o 6.º mais largo que o anterior, lados com pequenas fóveas nas suturas.

Pigídio chagrinado e marginado em tôdas as bordas, a marginal porém não é angulosa no centro.

Élitros lisos com pontos muito finos e esparsos, com as estrias bem marcadas e fracamente pontuadas, a 7.ª é apagada logo atrás do calus humeral; epipleuras normais, chagrinadas e com alguns poucos pontos.

Pernas anteriores com as coxas pontuadas e pubescentes na frente e na parte interna; trocânteres também pubescentes; fêmures afinados na região apical, fortemente excavados na face anterior e com fileiras de cerdas nas suas margens superior e inferior e na face posterior; tíbias estreitadas na base e bruscamente alargadas em ângulo na parte interna, com três dentes na margem lateral e numerosos dentículos no resto da mesma, inclusive entre os mencionados dentes, truncadas obliquamente no ápice e com uma fileira de pontos setíferos nas margens externa e interna da face superior e com numerosas cerdas nas proximidades dos dentes laterais; face inferior com fileira de cerdas na margem interna; cálcar grosso, curvo e fendido na ponta; tarsos com o 1.º e 5º artículos muito longos e os 2.º a 4.º curtos e subiguais, com garras finas e curvas. Pernas médias com as coxas oblíquas e chagrinadas; os trocânteres finos e ponteagudos; os fêmures muito finos na base e um pouco estreitado na região apical, com a face posterior fracamente excavada e a anterior com fileira de pontos grossos; tíbias menores que os respectivos fêmures, com numerosas cerdas nas arestas; cálcar superior do comprimento dos dois primeiros artículos tarsais juntos e o inferior um pouco menor; tarsos com 1.º artículo subigual ao 2.º, 3.º maior que o anterior e o 4.º o menor de todos, o 5.º igual aos dois anteriores juntos; todos com numerosas cerdas nos lados; garras robustas e curvas. Pernas posteriores com as coxas chagrinadas; os trocânteres ponteagudos e com cerdas na face posterior; fêmures maiores que os médios e fracamente sulcados na face posterior; tíbias menores que os respectivos fêmures e muito semelhantes as médias; cálcar pequeno e robusto e igual ao 1.º artículo tarsal; tarsos com o 1.º artículo um pouco menor que o 2.º, os demais parecidos com os médios, do mesmo modo que as garras.

Fêmea — Desconhecida para nós, porém por descrição difere dos ♂♂ pelos cálcares anteriores finos e ponteagudos e pelo pigídio giboso no centro.

Comprimento: 8,5 mm.; largura humeral: 4 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: Colômbia, Brasil e Equador.

Material examinado 1 ♂ do Brasil, Amazonas, (?) (Dr. Halmel, leg.).

4. — *Geocanthon femoralis* (Chevrolat), 1834, n. comb.

(Figs. 20-27)

Coprobius femoralis Chevrolat, 1834, Col. Méxiq. Cent. 1, n.º 45:103.
Canthon femoralis Harold, 1867, Col. Hefte 2:28.
Canthon ochropus Harold, 1867, Col. Hefte 1:79.
Canthon femoralis Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:62.
Canthon femoralis Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:991.
Canthon femoralis Harold, 1880, Stett. Ent. Zeit. 41:16.
Canthon femoralis Bates, 1887, Biol. Centr. Am., Col. 2(2):28; Pl. 2, fg. 7.
Canthon femoralis Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):29.
Canthon femoralis Schmidt, 1922, Arch. Nat. 88 A 3:70, 75.
Canthon femoralis Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):216.
Canthon femoralis Islas, 1942, An. Inst. Biol. México 12:304, 305.
Canthon femorale Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.
Canthon femorale ochropus Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.

Diagnose — Espécie próxima de *politus,* mas com o clípeo quadridentado, diferindo ainda pela côr de sua superície que tende mais para o verde.

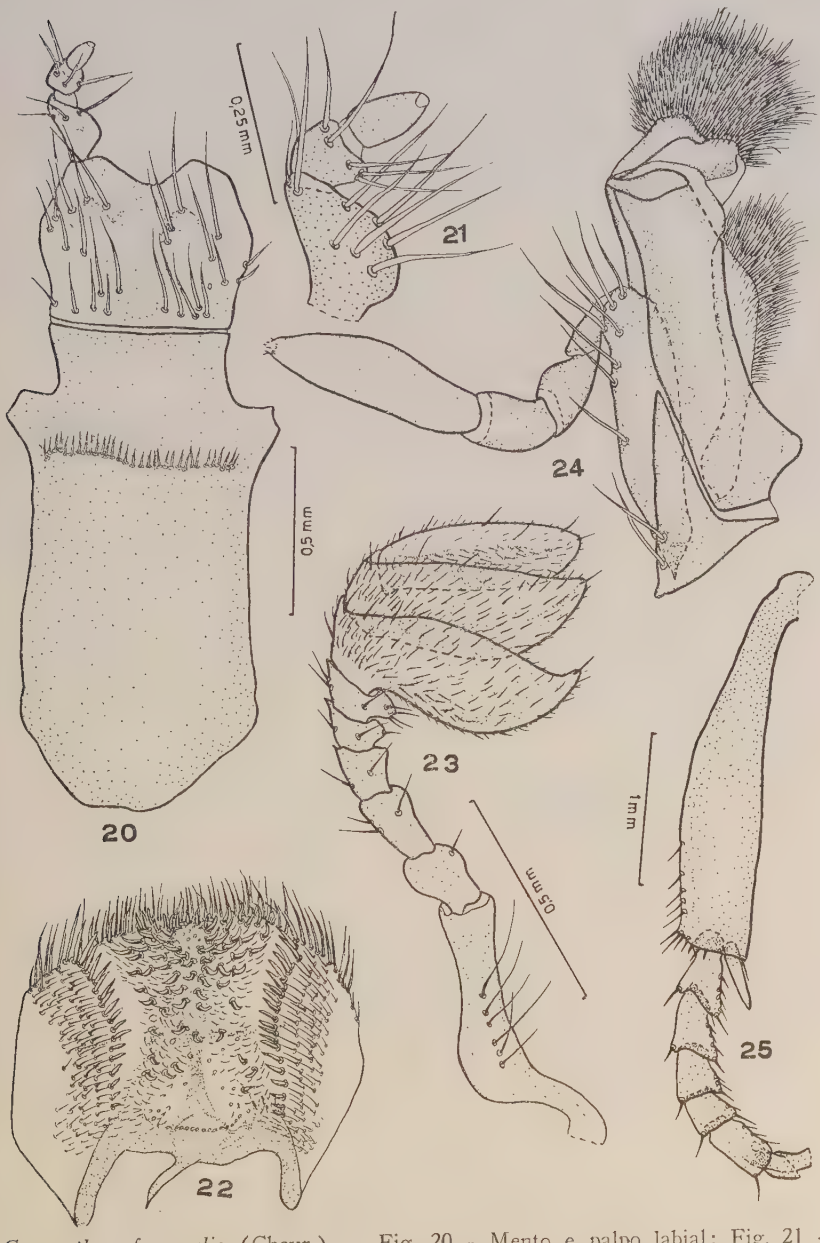
Descrição — Côr geral preta azulada com pronoto e élitros brilhantes; parte inferior preta; fêmures e tíbias posteriores amarelas com os joelhos pretos.

Macho — Cabeça com o clípeo opaco, microgranulado e com numerosos pontos finos, quadridentados na frente; genas fracamente angulosas mas sem dentículo e com os lados arredondados, sutura clípeo genal marcada e com impressão brilhante adiante dos olhos; parte superior dos olhos de tamanho médio. Peças bucais com o mento côncavo na frente; submento estreito e a gula (Fig. 20) com espinho na borda lateral anterior; palpos labiais (Fig. 21) com o 1.º artículo grosso, longo e estreitado no ápice, 2.º curto, grosso e moniliforme, 3.º mais fino e alongado; palpos maxilares (Fig. 24) com o 1.º artículo fino e alongado, 2.º subtriangular, 3.º cilíndrico e subigual ao anterior, 4.º maior que os dois anteriores juntos. Antenas (Fig. 23) com o 1.º artículo longo, 2.º e 3.º subiguais, 4.º a 6.º campanuliformes e decrescentes, 7.º a 9.º em lamelas revestidas de densa pubescência amarela.

Pronoto com pontos extremamente finos, um pouco mais fortes perto dos ângulos anteriores, nos lados e nos ângulos posteriores, sem vestígio de sulco médio longitudinal e com cicatrizes laterais pequenas; ângulos anteriores agudos, os médios arredondados mas bem visíveis, os posteriores agudos e voltados para trás e com forte entalhe posteriormente; sem impressão prescutelar.

Prosterno curto e largo, sem pêlos.

Proepisternos excavados e pubescentes na região anterior, separados da região posterior que é convexa e sem pêlos por uma carena completa; margens laterais com dentículo situado mais ou menos no meio entre os ângulos anteriores e os médios.



Geocanthon femoralis (Chevr.) — Fig. 20 - Mento e palpo labial; Fig. 21 - Palpo labial; Fig. 22 - Hipofaringe; Fig. 23 - Antena; Fig. 24 - Palpo maxilar; Fig. 25 - Tíbia e tarsos posteriores.
(Figs. 22, 23 e 24 respectivamente na mesma escala).

Mesosterno estreito e pontuado no centro, largo e liso nos lados; mesoepisternos quadrangulares, transversais, chagrinados e com pontos finos.

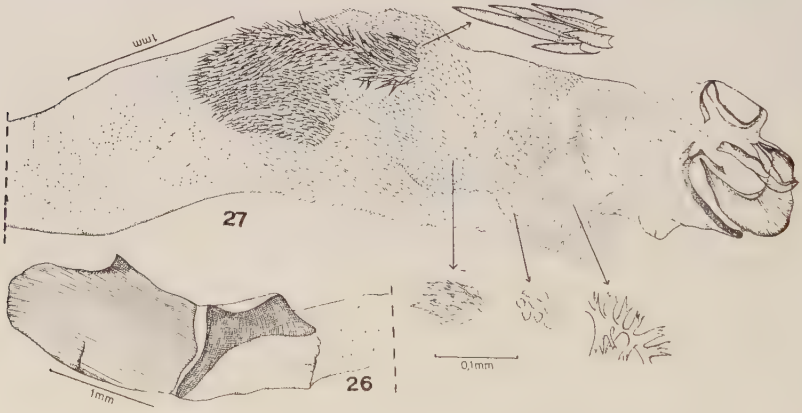
Metasterno com pontos finos, chagrinado na parte anterior próximo ao mesosterno, sem sulco ou excavação na parte central posterior, com os lados pontuados e chagrinados.

Metaepisternos com escultura semelhante ao dos lados do metasterno, estreitados para trás.

Abdômen chagrinado, com o 1.º esternito triangular e largo no centro, 2.º a 4.º subiguais, 5.º um pouco menor que o precedente e o 6.º muito estreito, com os lados foveolados junto das pleuras.

Pigídio fortemente pontuado e com a parte basal não angulosa no centro, marginado nos lados e no ápice.

Elitros brilhantes, chagrinados sòmente perto das epipleuras, com as estrias pràticamente invisíveis, marcadas sòmente na região



Geocanthon femoralis (Chevr.) — Fig. 26 - Genitália, peças basal e lateral; Fig. 27 - Genitália desenvaginada com detalhes de estructura.

basal e apical, a 1.ª contudo é nìtidamente impressa na frente e atrás, 7.ª pouco visível atrás do calus humeral; epipleuras estreitas e lisas.

Pernas anteriores com as coxas adornadas de cerdas curtas na sua parte anterior; trocânteres irregulares e com cerdas na parte interna; fêmures estreitados para o ápice com pontos na face ventral, especialmente na região apical e na superior e com fileira de pontos e longas cerdas na margem anterior que é excavada e a posterior com fileira de pontos e cerdas curtas; tíbias com três dentes nas margens laterais e dentículos no resto de tôda a porção basal e entre os dentes, com ápice oblíquo, lado superior com uma fileira de pontos pilíferos na margem anterior e outra na posterior e com

algumas cerdas na base dos dentes laterais e na parte apical da tíbia, face inferior com uma carena longitudinal denticulada no meio; cálcar curto e arredondado; tarsos insertos no canto interno da face inferior, com o 1.º artículo menor que o 5.º, 2.º e 3.º subiguais, 4.º menor que o anterior; garras curvas e finas. Pernas médias com as coxas paralelas e lisas; os trocânteres grandes, triangulares e terminados em ponta muito fina e com uma cerda na face posterior; fêmures muito estreitos na base e muito dilatados na região apical, com as faces inferior e superior lisas, sòmente com alguns pontos na região apical, face posterior fracamente sulcada, tíbias subiguais aos fêmures, finas na base e dilatadas para o ápice, com as arestas guarnecidas de fileira de cerdas curtas e amarelas; cálcar inferior subigual ao 1.º artículo tarsal e o superior igual aos dois primeiros artículos juntos; 1.º artículo tarsal menor que o 2.º, 2.º a 4.º decrescentes, 5.º cilíndrico e igual aos dois anteriores juntos; garras compridas e curvas. Pernas posteriores com as coxas chagrinadas; trocânteres longos e com cerda muito grande na parte posterior; fêmures bem maiores que os médios e semelhantes aos mesmos; tíbias mais curtas que os fêmures e semelhantes as médias; cálcar subigual aos dois primeiros artículos tarsais juntos; 1.º artículo tarsal menor que o 2.º, êste maior que o 3.º, 3.º e 4.º decrescentes, 5.º igual aos dois anteriores juntos; garras curvas.

Fêmea — Difere dos ♂♂ pelos cálcares das tíbias anteriores finos, compridos, ponteagudos e com a ponta voltada para baixo; pelos dentes laterais das tíbias anteriores mais robustos; pelo pigídio mais largo e com carena longitudinal no centro e pela carena basal interrompida na região central.

Comprimento: 6,5-9 mm.; largura humeral: 4-5,5 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: México, América Central e Colômbia.

Exemplares examinados: 1 exemplar de México: Durango; 1 exemplar México (?), comparado com o tipo; México: Santecomapan; México: Teapa; México: Mirandilla; México: Juquila; México: Tapachula; México: Córdova (tipo). Guatemala: Coban, Zapote e Mirandilla. Costa Rica: (?). Honduras: Sarstoon River. Colômbia: Villa Elvira (Cauca), Pacho.

5. — *Geocanthon gutierrezi* (Martínez), 1950, n. comb.
(Figs. 28-34)

Glaphyrocanthon (*Coprocanthon*) *gutierrezi* Martínez, 1950, An. Soc. Cient. Arg. 150(4):161; fgs. 1-2.

Diagnose — A presente espécie é afim de *G. angustatus* e *coloratus,* das quais se distingue porém pela côr completamente diferente.

Descrição — Côr geral preta com as seguintes partes castanho amarelas ou amarela alaranjadas: lados do pronoto, margem anterior dos proepisternos, uma longa faixa no centro dos élitros, palpos maxilares e labiais. fêmures anteriores na sua porção basal, região apical das tíbias anteriores exceptuado os dentes, tarsos anteriores, fêmures médios e posteriores com seus tarsos e respectivas garras; as partes de côr preta às vêzes com reflexos verdes ou purpurinos mais intensos sôbre a superfície dorsal da cabeça e pronoto; pubescência do corpo castanho amarelada mais ou menos clara.

Macho — Cabeça com o clípeo quadridentado sendo os dois dentes médios fortes e triangulares, os laterais muito pequenos, genas não angulosas na frente e arredondadas nos lados com a sutura clípeo genal fracamente marcada, superfície do clípeo com pontos finos tornando-se mais fracos e esparsos (mesmo desaparecendo) na região posterior das genas. Parte inferior do clípeo com pontos pequenos e diminutas cerdas e as genas com uma fileira de pontos pilíferos margeando as bordas; peças bucais com excepção dos palpos maxilares e do 3.º artículo dos palpos labiais cobertos de pubescência. Antenas (Fig. 32) normais.

Pronoto com os ângulos anteriores salientes e arredondados no ápice, os posteriores arredondados porém manifestos e com entalhe claro na sua parte posterior, os médios muito obtusos; bordas marginadas, a posterior muito finamente; superfície micropontuada, com pontos mais ralos nas margens anterior e laterais, chegando mesmo a faltar, cicatrizes laterais diminutas e com pequenissima elevação na frente; sem sulco médio nem impressão prescutelar.

Prosterno liso e sem pontos e carenado anteriormente.

Proepisternos com carena transversal completa que separa a parte anterior deprimida da posterior que é arredondada, ambas glabras e sem pontos, margens com pequeno dentículo.

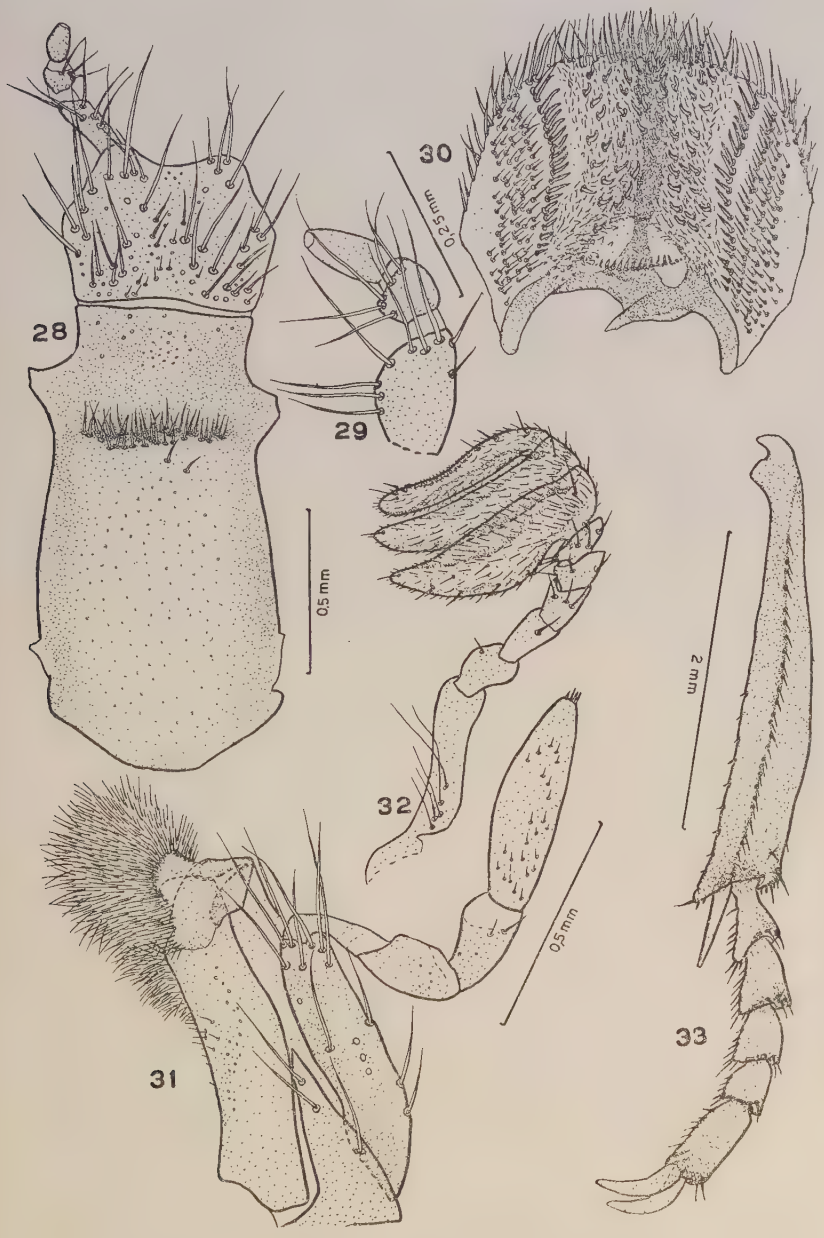
Mesosterno com uma depressão na parte anterior, a qual porém não alcança os lados que é coberta de tomento, no restante com pequenos e esparsos pontos que desaparecem completamente nos lados; sutura meso-metasternal quase reta em sua parte central.

Mesoepisternos lisos.

Metasterno com depressão microscópica em sua parte anterior, no resto liso ou com pequenissimos pontos na região central e na posterior.

Metaepisternos também lisos e com pequenissimo tubérculo na parte posterior.

Abdômen com os esternitos ligeiramente deprimidos nos lados e sem pontos, o 5.º é o mais curto de todos, o 6.º muito estreito no centro e sinuoso na margem posterior.

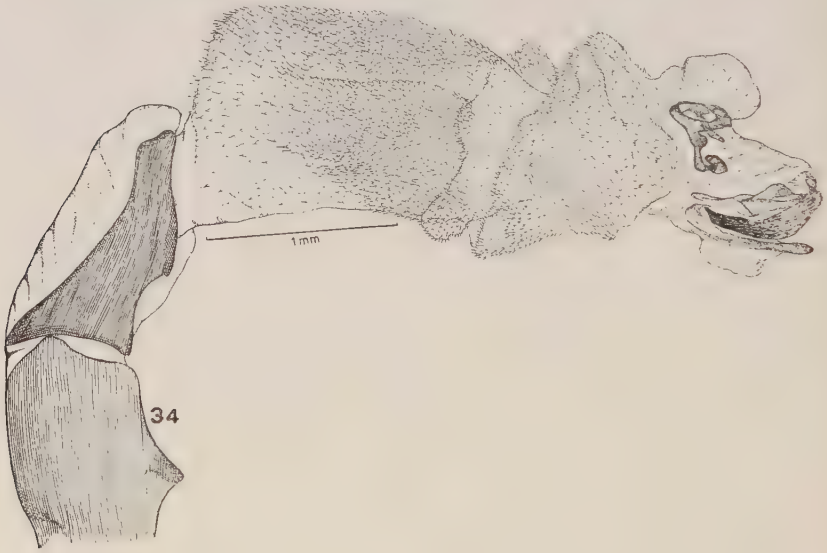


Geocanthon gutierrezi (Martínez) — Fig. 28 - Mento e palpo labial; Fig. 29 - Palpo labial; Fig. 30 - Hipofaringe; Fig. 31 - Palpo maxilar; Fig. 32 - Antena; Fig. 33 - Tíbia e tarsos posteriores.
(Figs. 27 e 31 respectivamente na mesma escala. 29 e 30 respectivamente na mesma escala).

Pigídio em triângulo curvilíneo com a margem basal fracamente carenada; superfície ligeiramente convexa, sem pontos.

Elitros sem depressão escutelar, com a 1.ª estria bem marcada, bimpressa e com pequenas depressões punctiformes pouco precisas, 2.ª a 5.ª pouco manifestas e com pontos ainda menos impressos; epipleuras estreitas.

Pernas anteriores com os fêmures marginados de pêlos sedosos não muito densos em sua borda anterior; tíbias alargadas para o ápice, com três dentes na margem lateral e com dentículos entre os mesmos e em todo o resto da margem externa, com finos pêlos



Geocanthon gutierrezi (Martínez) — Fig. 34 Genitália desenvaginada.

na região apical e na base dos dentes; cálcares falciformes, largos e curvos; tarsos filiformes, com os artículos 1.º e 5.º maiores e êste último alargado em sua porção apical e com garras fortes e curvas. Pernas médias com os trocânteres bastante alargados e com pequeno tufo de cerdas no ápice; fêmures com a face ventral lisa e glabros nos lados; tíbias alargadas para o ápice e com tôdas as arestas marginadas de pequenas cerdas; cálcares espiniformes, o superior maior que o 1.º artículo tarsal e o inferior igual ou um pouco mais curto que o mesmo; tarsos com o 5.º artículo tão longo como os 3.º e 4.º juntos e com as garras desiguais e robustas, lados dos tarsos marginados de pequenas cerdas. Pernas posteriores com as coxas sulcadas e sem pontos; trocânteres idênticos aos das pernas médias porém pouco mais alargados; fêmures na face ventral sem pontos e

glabros nas margens; tíbias com a dilatação apical como a das médias; cálcar maior que o 1.º artículo tarsal, espiniforme e muito fino; tarsos pouco mais curtos que a tíbia e o 5.º artículo um pouco menor que os 3.º e 4.º juntos; garras também desiguais e muito pouco curvas.

Fêmea — Com as tíbias anteriores adornadas sòmente de um dentículo entre os dentes médio e apical; cálcar anterior mais curto, fino, ponteagudo e mais reto; depressões laterais dos esternitos abdominais mais superficiais e menos aparentes; 6.º esternito mais longo no centro que nos lados e com sua margem anterior não sinuosa.

Comprimento: 7,5-10,5 mm.; largura humeral: 3,6-5,1 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: Bolívia, Dep. La Paz, Pcia. Nor Yungas, Zona de Sacramento, 2.500 mts. (A Martínez, leg.) 2 ♂♂ e 1 ♀; Dep. Cochabamba, Yungas del Palmar, 2.000 mts. R. Zischka, leg. 4 ♂♂ e 7 ♀♀ e mais 7 exemplares do Departamento de Zoologia de São Paulo.

6. — *Geocanthon angustatus* (Harold), 1867, n. comb.

(Figs. 35-41)

Canthon angustatus Harold, 1867, Col. Hefte 2:79.
Canthon angustatus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:67.
Canthon angustatus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:989.
Canthon angustatus Bates, 1887, Biol. Centr. Am., Col. 2(2):28; Pl. 2, fg. 4.
Canthon angustatuts Gillet in Junk 1911, Col. Cat. 19(38):28.
Canthon angustatus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:70, 72.
Canthon angustatus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):216.
Canthon angustatus ohausi Balthasar, 1939, l.c., 9(2):216.
Canthon angustatum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.
Canthon ohausi Blackwelder, 1944, l.c., 185:200.
Canthon angustatum Gacharná, 1951, Rev. Ac. Colombiana 8:221.

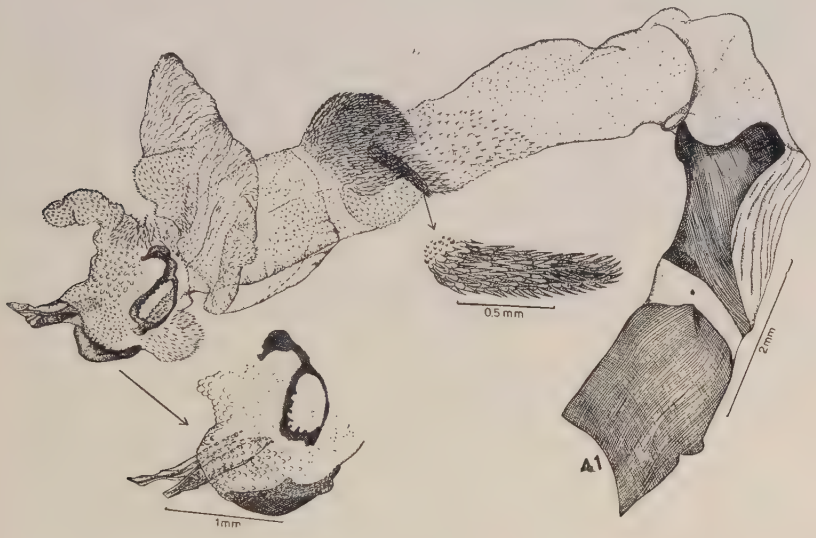
Diagnose — Esta espécie distingue-se das outras por ter na parte externa das tíbias anteriores dois dentes nos ♂♂ e três nas ♀♀, além da côr diferente. Não conhecemos "in natura" a variedade *ohausi* Balthasar do Equador, que de acôrdo com a descrição se diferencia pelos caracteres seguintes: "Mais escura, pronoto na maioria das vêzes com duas grandes manchas escuras; élitros com estrias e pontos nítidos e a estria humeral fortemente impressa".

Descrição — Côr geral brúnea; pronoto com ou sem mancha preta na parte central da base; parte inferior brúneo escura, pernas amarelas com os joelhos escuros.

Macho — Cabeça com o clípeo claramente quadridentado, micropontuado a não ser entre os dentes médios onde os pontos são

Geocanthon angustatus (Har.) — Fig. 35 - Mento e palpo labial; Fig. 36 - Palpo labial; Fig. 37 - Antena; Fig. 38 - Hipofaringe; Fig. 39 - Palpo maxilar; Fig. 40 - Tíbia e tarsos posteriores.
(Figs. 37, 38 e 39 respectivamente na mesma escala).

mais fortes; genas não denticuladas nem angulosas na frente e arredondadas nos lados, com sulco clípeo genal manifesto e terminado em impressão lisa adiante dos olhos; parte superior dos olhos relativamente grande em relação as outras espécies; parte inferior do clípeo pontuada e com cerdas. Antenas (Fig. 37) com o escapo enorme, 2.º artículo grosso e um pouco mais longo que largo, 3.º mais fino e mais longo que o anterior, 4.º subquadrado e menor que o precedente, 5.º e 6.º campanuliformes, todos com pequenas cerdas nos lados, 7.º a 9.º em grandes lamelas tomentosas, sendo a 1.ª la-



Geocanthon angustatus (Har.) — Fig. 41 - Genitália desenvaginada e com detalhes de estructura.

mela mais robusta que as demais. Peças bucais com o mento fracamente entalhado na frente; submento estreitado e gula (Fig. 35) com os lados anteriores em ângulo espiniforme voltado para a frente; palpos labiais (Fig. 36) com o 1.º artículo muito grosso e maior que os demais juntos, 2.º mais largo que longo, 3.º fino e alongado; palpos maxilares (Fig. 39) com o 1.º artículo fino, o 2.º grosso e subtriangular, 3.º mais curto que o anterior e o 4.º muito longo.

Pronoto quase liso, sem sulco discal, apenas com leve indício na porção basal, cicatrizes laterais pequenas mas manifestas; ângulos anteriores agudos mas não dentiformes, os médios pouco marcados e os posteriores fortes e voltados para trás com entalhe fraco atrás dos mesmos.

Prosterno pequeno.

Proepisternos excavados e pubescentes anteriormente, convexos e sem pontos nem pêlos na região posterior, com carena transversal completa, as margens laterais com forte dentículo.

Mesosterno estreito e pontuado no centro, mais longo e liso nos lados.

Mesoepisternos quadrangulares e transversais.

Metasterno com pontos muito finos e esparsos, chagrinado na parte anterior e sem indício de sulco ou depressão média na região posterior, lados com escultura idêntica a do centro.

Metaepisternos largos adiante e afinados para trás, chagrinados.

Abdômen mais liso no centro, chagrinado nos lados, com o 1.º esternito triangular, 2.º a 4.º subiguais na parte central, 5.º mais curto que os anteriores e 6.º o mais estreito de todos e recortado na parte posterior, lados com pequeníssimas fóveas nas suturas dos esternitos.

Pigídio largo, chagrinado e marginado em todos os lados, com a parte basal angulosa no centro.

Elitros lisos, com as estrias muito apagadas e com pontos muito pequenos, a 7.ª sòmente manifesta atrás do calus humeral; epipleuras chagrinadas.

Pernas anteriores com as coxas pontuadas e pubescentes na parte anterior; os trocânteres pontuados e pubescentes na parte interna; fêmures alargados na base e estreitados para o ápice com as faces anterior e posterior lisas, a interna excavada e com fileira de pontos setíferos na margem superior, a externa também com fileira de pontos setíferos; tíbias estreitas na base e alargadas para o ápice que é obliquamente truncado, com dois dentes na margem lateral e numerosos dentículos no resto da margem e mesmo entre os dentes, face superior com numerosos pontos e cerdas na região apical e com fileira de pontos pilíferos acompanhando a aresta externa, face inferior com fileira de pontos setíferos na margem anterior; cálcar largo e fortemente bífido na ponta; tarsos insertos na face inferior perto do ângulo interno, basitarso um pouco maior que o 2.º artículo, 3.º a 4.º curtos e subiguais, 5.º muito longo e com garras fortemente curvas. Pernas médias com as coxas oblíquas; trocânteres muito pequenos e triangulares; fêmures muito finos na base, engrossados no centro e pouco estreitados no ápice, bastante lisos nas faces inferior e superior, a posterior fracamente excavada; tíbias mais curtas que os respectivos fêmures, com numerosas cerdas espiniformes nas arestas longitudinais; cálcar superior quase igual aos dois primeiros artículos tarsais juntos e o inferior sòmente um pouco maior que o 1.º; basitarso um pouco menor que o 2.º artículo, 3.º subigual ao anterior, 4.º o menor de todos e o 5.º duas vêzes

maior que o precedente e todos com numerosas cerdas nos lados. Pernas posteriores com as coxas chagrinadas; trocânteres finos e longos, bem maiores que os médios e com uma cerda na parte posterior; fêmures maiores que os médios e de conformação semelhante; tíbias um pouco menores que os respectivos fêmures e o cálcar um pouco maior que o 1.º artículo tarsal; tarsos semelhantes aos médios.

Fêmea — Difere dos ♂♂ por terem nas tíbias anteriores três dentes na margem externa, pelos cálcares anteriores finos e ponteagudos, pelo pigídio curto e largo, giboso no centro e com a linha basal interrompido na parte média, pelo 6.º esternito abdominal grande.

Comprimento: 7-8 mm.; largura humeral: 4-5 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: América Central, Colômbia, Equador, Perú.

Material examinado: Costa Rica: Santa Clara 1 exemplar; Colômbia: Magdalena 2 exemplares; (?) 1 exemplar; Perú: Tocache XI-1900, 1 exemplar.

7. — *Geocanthon coloratus* (Schmidt), 1922, n. comb.

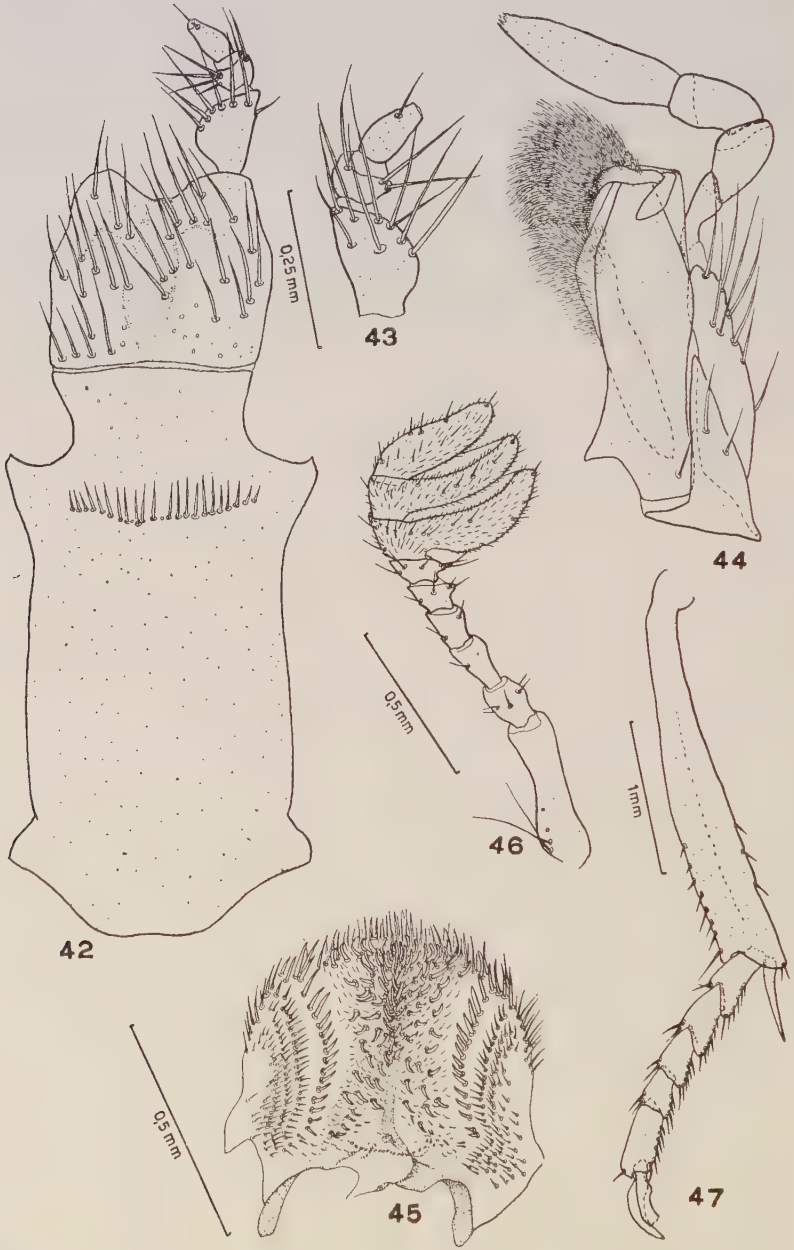
(Figs. 42-48)

Canthon coloratus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:70, 86.
Canthon coloratus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):217.
Canthon coloratus Balthasar, 1942, Erich Titschsk. Festch. :344.
Canthon coloratum Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:198.

Diagnose — Esta espécie é próxima de *semiopacus* (Harold) e de *oliverioi,* sp. n., das quais se distingue pelos caracteres seguintes: de *semiopacus* pelo dimorfismo sexual do pigídio e pelo ápice das tíbias anteriores oblíquo, assim como pelas tíbias e fêmures amarelados; de *oliverioi* pela côr completamente diferente.

Descrição — Côr geral preto escura com reflexos cúpreos na cabeça; pronoto amarelo com mancha preta no centro e em quase tôda a base; élitros amarelos com a sutura escurecida; pigídio amarelo ou um pouco escuro; parte inferior, inclusive o mesosterno, amarela ou escura, tíbias e fêmures enegrecidos nos joelhos.

Macho — Cabeça com o clípeo densamente microesculpido e com pontos muito finos, margem anterior do clípeo quadridentada, sendo os dentes médios obtusos e divergentes e os laterais muito pequenos; genas sem dentículo na frente e arredondadas nos lados, com a sutura clípeo genal bem manifesta. Peças bucais com o mento fortemente entalhado na frente; submento muito estreitado e a gula (Fig. 42) dentiforme nos lados anteriormente e com os dentes voltados para a frente; palpos labiais (Fig. 43) com o 1.º



Geocanthon coloratus (Schmidt) — Fig. 42 - Mento e Palpo labial; Fig. 43 - Palpo labial; Fig. 44 - Palpo maxilar; Fig. 45 - Hipofaringe; Fig. 46 - Antena; Fig. 47 - Tíbia e tarsos posteriores.
(Figs. 42, 44 e 45 respectivamente na mesma escala).

artículo mais grosso e do comprimento dos dois seguintes juntos, 2.º menos grosso e moniliforme, 3.º mais fino e mais longo que os dois anteriores juntos; palpos maxilares (Fig. 44) com o 1.º artículo fino, 2.º muito grosso e triangulariforme, 3.º alongado e um pouco maior que o anterior, 4.º mais longo que os dois anteriores juntos e afinado na ponta. Antenas (Fig. 46) com escapo muito longo, 2.º artículo mais longo que largo, 3.º mais fino e mais longo que o anterior, 4.º menor que o precedente, 5.º e 6.º campanuliformes, 7.º a 9.º em grandes lamelas revestidas de densa pubescência e de alguns pêlos mais fortes.

Genocanthon coloratus (Schmidt) — Fig. 48 - Genitália desenvaginada.

Pronoto brilhante, com pequenos pontos e com sulco discal visível sòmente na parte posterior, cicatrizes laterais muito pequenas; ângulos anteriores agudos e dirigidos para a frente, os médios obtusos mas manifestos e os posteriores fortes e voltados para trás com notável entalhe posteriormente.

Prosterno com processo triangular e microesculpido.

Proepisternos pouco excavados anteriormente, com pontos e cerdas, separados por carena completa da parte posterior que é convexa e também microesculpida; as margens laterais com dentículo manifesto e mais aproximado dos ângulos anteriores que dos médios.

Mesosterno estreito no centro e alongado nos lados.

Mesoepisternos quadrangulares e transversais.

Metasterno com pontos muito finos no centro e sem sulco ou impressão atrás, lados e metaepisternos com idêntica escultura e êstes últimos pouco estreitados para trás.

Abdômen com os segmentos finamente esculpidos, 1.º esternito triangular no centro, 2.º a 4.º subiguais, 5.º mais estreito que o anterior e o 6.º ainda mais estreito que o precedente; lados com pequenas fóveas nos lados.

Pigídio alargado triangular, microesculpido, marginado totalmente, margem basal em arco.

Elitros com escultura muito fina e com as estrias muito apagadas e difíceis de serem observadas com excepção da 1.ª que é bem impressa e marcada, 7.ª apenas visível atrás do calus humeral; epipleuras largas e normais.

Pernas anteriores com as coxas adornadas de alguns pontos pilíferos na parte anterior; trocânteres pequenos com cerdas na margem anterior e uma na parte central; fêmures com as faces inferior e superior quase lisas, esta porém com uma fileira de pontos pilíferos na margem anterior a qual com tudo não ultrapassa o meio, face anterior largamente excavada e com pêlos na sua margem superior; tíbias finas na base e depois alargadas em ângulo manifesto na sua parte interna, face externa com três dentes laterais grandes, os dois primeiros mais aproximados entre si, no resto com numerosos dentículos mesmo entre os dentes, na base dos dentes laterais há longas cerdas assim como no ápice que é oblíquo; cálcar largo e pouco fendido na extremidade; tarsos insertos no centro da face inferior, com o basitarso igual aos dois artículos seguintes juntos, 2.º um pouco maior que o 3.º, 3.º e 4.º subiguais, 5.º muito longo com garras grandes e curvas. Pernas médias com as coxas muito separadas e oblíquas, mais lisas na margem externa que na interna; trocânteres pequenos e triangulares, com cerdas na face posterior; fêmures finos na base e engrossados na parte central e com a parte apical fracamente afinada, com faces inferior e superior quase completamente lisas, a posterior pouco excavada; tíbias tão longas como os respectivos fêmures, finas na base e progressivamente engrossadas para o ápice com as arestas longitudinais guarnecidas de fileiras de pontos pilíferos; cálcar superior igual aos dois primeiros artículos tarsais juntos, o inferior um pouco maior que o 1.º; basitarso subigual ao 2.º artículo tarsal, 2.º a 4.º decrescentes, 5.º igual aos dois anteriores juntos e todos com numerosas cerdas nas margens; garras fortes e curvas. Pernas posteriores com as coxas microesculpidas; trocânteres pequenos, com cerdas na parte posterior; fêmures muito maiores que os médios e as tíbias um pouco menores que os respectivos fêmures, ambos semelhantes aos das pernas médias; cálcar quase igual aos dois primeiros artículos tarsais; tarsos parecidos com os das tíbias médias; garras fortes e curvas.

Fêmea — Com os cálcares anteriores finos e agudos; pigídio mais largo e giboso e com uma carena longitudinal no centro.

Comprimento: 7-8 mm.; largura humeral: 3,5-5 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: Caiena, Perú e Brasil.

Material examinado: Perú: Satipo IV-1943 3 ♂♂ e 1 ♀; V-1945 2 ♀♀; Tumbez 1 ♂.

8. — *Geocanthon oliverioi*, sp. n.

(Figs. 49-55)

Diagnose — Espécie próxima de *rubrescens* da qual se distingue imediatamente pela côr completamente diferente.

Descrição — Côr geral preta escura com a cabeça e os élitros opacos; pronoto brilhante com os lados amarelos ou completamente pretos; élitros, em alguns exemplares marron; parte inferior e pigídio pretos; tíbias e fêmures amarelos.

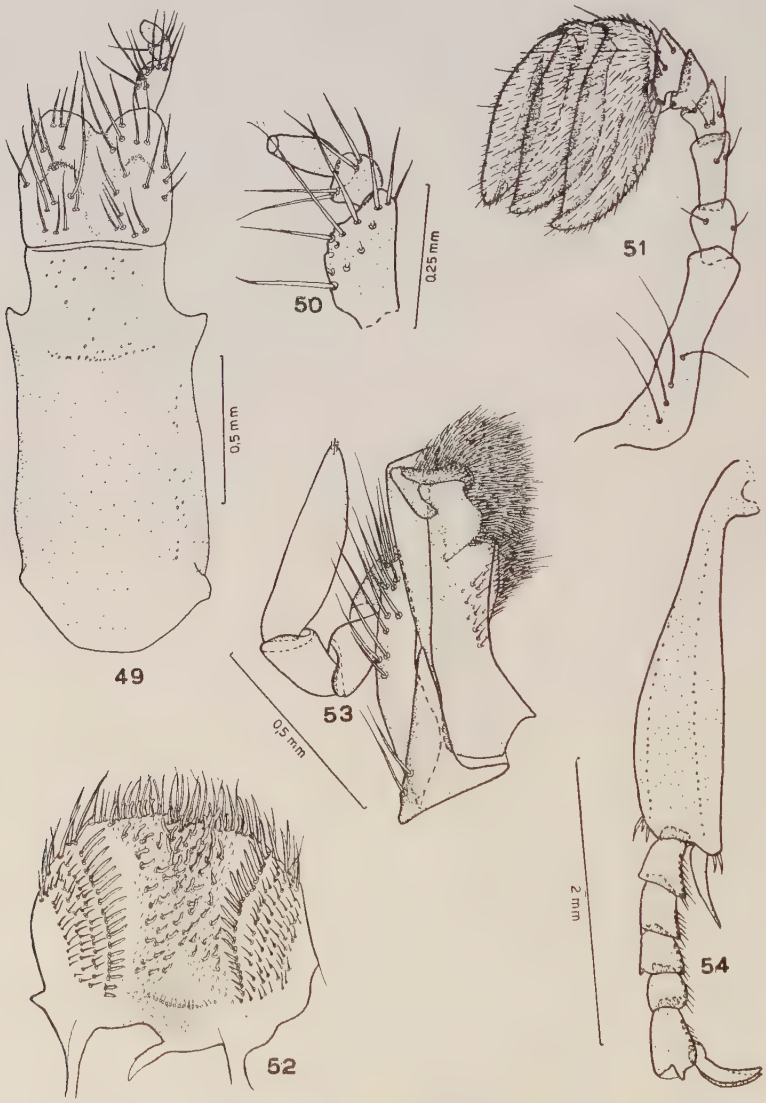
Macho — Cabeça com o clípeo quadridentado, os dentes médios fortes e os laterais pequenos, com microescultura muito fina e pequeníssimos pontos; genas com idêntica esculptura e com denticulo manifesto na frente e arredondadas nos lados, sutura clípeo genal forte e terminada em fóvea evidente na frente dos olhos; parte superior dos olhos pequena. Peças bucais com o mento (Fig. 49) entalhado na frente; palpos labiais (Fig. 50) com o 1.º artículo grande, grosso e subquadrangular, 2.º curto e globuliforme, 3.º fino e menor que o anterior; palpos maxilares (Fig. 53) com o 1.º artículo fino, 2.º grosso e triangulariforme, 3.º mais fino e subigual ao anterior, 4.º maior que os dois anteriores juntos e estreitados nas extremidades. Antenas (Fig. 51) com escapo muito grande e um pouco dilatado na base, 2.º artículo globoso e um pouco mais longo que largo, 3.º mais estreito e duas vêzes mais longo que o precedente, 4.º mais curto que o anterior, 5.º e 6.º campanuliformes, 7.º a 9.º em grandes lamelas revestidas de tomento e a 7.ª com uma impressão do lado.

Pronoto brilhante e esculpido com pontos muito finos e esparsos, com sulco médio longitudinal bem manifesto posteriormente e as cicatrizes laterais pequenas; ângulos anteriores agudos, os médios obtusos mas claros e os posteriores dentiformes e voltados para trás.

Prosterno com o processo triangular.

Proepisternos com carena completa separando a parte anterior que é excavada e pubescente da posterior que é convexa, pontuada e imberbe, margens laterais com o denticulo mais aproximado dos ângulos anteriores que dos médios.

Mesosterno estreito no centro, um pouco alargado nos lados, com pontos fracos e um pouco mais fortemente impressos na região central.



Geocanthon oliverioi, sp. n. — Fig. 49 - Mento e palpo labial; Fig. 50 - Palpo labial; Fig. 51 - Antena; Fig. 52 - Hipofaringe; Fig. 53 - Palpo maxilar; Fig. 54 - Tíbia e tarsos posteriores.
(Figs. 51 e 52 respectivamente na mesma escala).

Mesoepisternos quadrangulares e transversais.

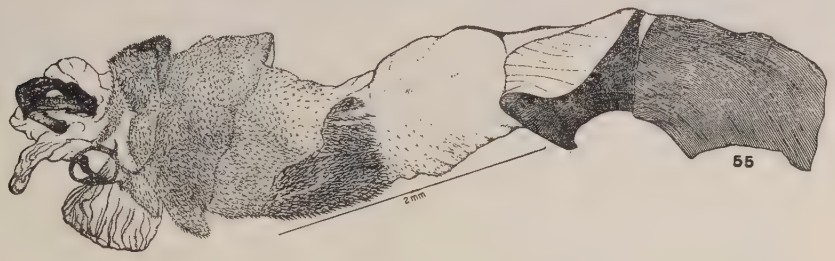
Metasterno microesculturado, com pontos muito finos e sem impressão ou sulco médio na parte posterior, lados e metaepisternos com idêntica esculptura.

Abdômen com os esternitos microesculturados, 1.º triangular na parte central, 2.º a 5.º subiguais, 6.º muito estreito e os lados com fóveas nas suturas.

Pigídio microesculpido e marginado nos lados, a margem basal angulosa no centro.

Elitros com interestrias densa e finamente chagrinadas; estrias fracas com excepção da primeira que é mais profunda, a 7.ª muito apagada e visível sòmente atrás do calus humeral; impressão escutelar fraca; epipleuras largas e microesculpidas.

Pernas anteriores com as coxas pouco pilosas; trocânteres com numerosos pêlos na frente; fêmures grossos na base e estreitados no ápice, microesculpidos nas faces superior e inferior, face ante-



Geocanthon oliverioi, sp. n. — Fig. 55 - Genitália desenvaginada.

rior excavada e com fileira de longas cerdas na sua margem inferior e com fileira de cerdas curtas na superior; tíbias estreitas na base e alargadas para o ápice, com os três dentes laterais equidistantes e progressivamente maiores, com dentículos no resto da margem lateral e mesmo entre os dentes, ápice truncado obliquamente, face superior com uma fileira de pontos pilíferos na margem interna e outra na externa, com numerosos pêlos longos perto dos dentes laterais e na região apical, face inferior lisa na metade interna e mais acidentada na externa; cálcar longo e bífido na ponta; tarsos insertos no canto interno da face inferior, com o basitarso menor que o 5.º artículo tarsal, 2.º a 4.º decrescentes; garras fortes e curvas. Pernas médias com as coxas microesculpidas; trocânteres pequenos; fêmures finos na região basal e alargados no meio e estreitados na parte apical, sem escultura especial; tíbias do comprimento dos fêmures e com numerosas fileiras de cerdas situadas nas arestas longitudinais, estreitadas na base e dilatadas para o ápice; cálcar superior maior que o 1.º artículo tarsal e o inferior do mesmo tamanho que êsse; tarsos com o 1.º e 2.º artículos subiguais,

3.º menor que o anterior, 4.º muito curto e o 5.º maior que os dois anteriores juntos, todos com cerdas nos lados; garras fortes e curvas. Pernas posteriores com as coxas microesculturadas; trocânteres finos e longos; fêmures mais longos que os médios, finos na base e sem outros caracteres especiais; tíbias muito finas na base e tão longas como os respectivos fêmures, com curtas cerdas nas arestas; cálcar subigual aos dois artículos tarsais juntos; tarsos com o 1.º artículo menor que o 2.º, 3.º menor que o anterior e 4.º muito pequeno, 5.º maior que os dois anteriores juntos; garras fortes e curvas.

Fêmea — Difere dos ♂♂ pelos cálcares anteriores finos e ponteagudos e pelo pigídio mais largo e carenado longitudinalmente no centro.

Comprimento: 7,5-9 mm.; largura humeral: 4,5-5,5 mm., aproximadamente.

Localidade típica — Brasil: Est. São Paulo, Franca XII-1911 (E. Garbe, leg.). 4 ♂♂ e 8 ♀♀ em excrementos; Ribeirão Preto II-1902 (Berow, leg.) 1 ♀; (?) 1 ♀ (Richter, leg.). Est. do Rio de Janeiro (?) XI-1934, 1 ♀. Est. de Santa Catarina: Maffra XII-1948 (A. Maller, leg.) 1 ♀; Nova Teutônia II-1938 (F. Plaumann, leg.) 1 ♀. Argentina: Pto. Iguazú XII-955 (Martínez, leg.) ♂.

Holótipo ♂ e 2 Parátipos ♂♂, Alótipo ♀ e 10 Parátipos ♀♀ nas coleções do Departamento de Zoologia; 2 Parátipos ♂ e 3 Parátipos ♀♀ na coleção Martínez de Buenos Aires.

Temos a honra de dedicar esta espécie ao Dr. Oliverio Mario de Oliveira Pinto, ex-Diretor do Departamento de Zoologia, como prova de sincera amizade e de reconhecimento pelos inúmeros auxílios dispensados aos autores.

9. — *Geocanthon rubrescens* (Blanchard), 1843, n. comb.

(Figs. 56-62)

Canthon rubrescens Blanchard, 1843, Voy d'Orb., Col. :167.
Canthon laesus Erichson, 1847, Arch. Nat. 13(1):105 (nov. syn.).
Canthon confluens Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:136.
Canthon laesus Harold, 1868, l.c., 12:137.
Canthon rubrescens Harold, 1868, l.c., 12:140.
Canthon confluens Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:990.
Canthon laesus Gemminger et Harold, 1869, l.c., 4:991.
Canthon rubrescens Gemminger et Harold, 1869, l.c., 4:993.
Canthon confluens Harold, 1869, Col. Hefte 5:57.
Canthon laesus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):30.
Canthon rubrescens Gillet, 1911, l.c., 19(38):32.
Canthon laesus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:70, 76.
Canthon rubrescens Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:70, 79.
Canthon laesus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):217.
Canthon rubrescens Balthasar, 1939, l.c., 9(2):217.
Canthon laesus Balthasar, 1942, Erich Titsch. Festch. :343.

Canthon laesum Blakwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:199.
Canthon rubrescens Blackwelder, 1944, l.c., 185:201.

Diagnose — Esta espécie difere das outras pelo pigídio basalmente em arco e não formando ângulo.

Descrição — Côr geral castanho escura nos élitros, com brilho mais ou menos cúpreo ou azulado no pronoto; parte inferior preto opaca e as pernas azuis ou esverdeadas.

Macho — Cabeça com o clípeo quadridentado, finamente pontuada em tôda sua extenção, na frente porém um pouco mais fortemente, margens laterais com uma fileira de pontos pilíferos que invadem as genas, que são angulosas anteriormente mas sem formação dentiforme e arredondadas nos lados, sulco clípeo genal bem manifesto; parte superior dos olhos pequena. Peças bucais com o mento entalhado na frente, o submento estreitado adiante e separado da gula (Fig. 56) por fileira transversal de pontos pilíferos; palpos labiais (Fig. 57) com o 1.º artículo tão longo como os dois seguintes juntos e muito grosso, 2.º globoso e ambos com pontos e pêlos, 3.º alongado e mais fino que os anteriores; palpos maxilares (Fig. 58) com o 1.º artículo muito fino, 2.º muito grosso e triangular, 3.º subcilíndrico e subigual ao anterior, 4.º maior que os anteriores juntos; antenas (Fig. 60) com escapo muito longo, 2.º artículo subgloboso e menor que o seguinte, 3.º e 4.º decrescentes, 5.º e 6.º mais largos que longos e com rudimentos de lamelas, 7.º a 9.º em grandes lamelas revestidas de pilosidade.

Pronoto fracamente pontuado, com os ângulos anteriores agudos, os médios salientes e os posteriores também salientes e voltados para trás e com forte entalhe posteriormente; sulco médio do disco muito fino e cicatrizes laterais pequenas.

Prosterno com processo muito pequeno.

Proepisternos excavados anteriormente e com carena completa que atinge a margem lateral, separando a parte anterior excavada com pontos e pêlos da posterior que é abaulada e menos pontuada; margens laterais com forte dentículo mais aproximado dos ângulos médios que dos anteriores.

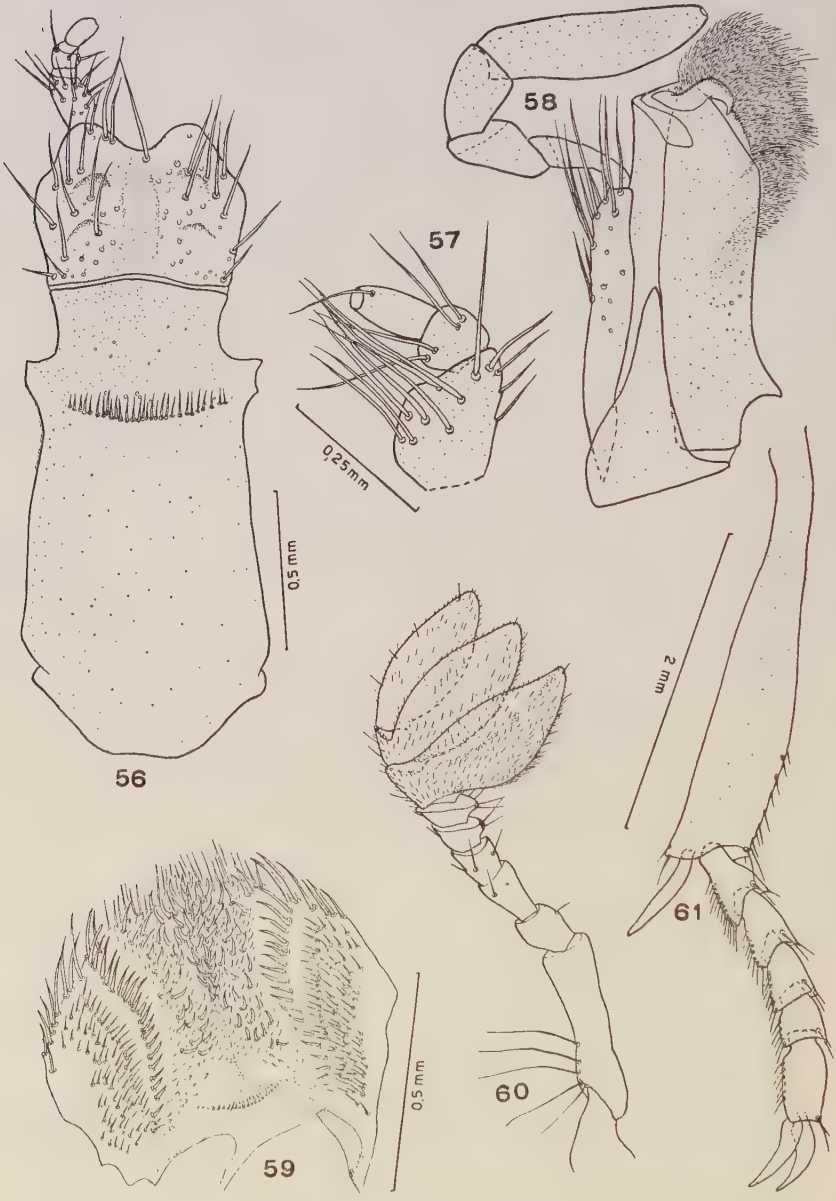
Mesosterno estreito no centro e mais alongado nos lados, com pontuação forte principalmente na parte central.

Mesoepisternos quadrangulares e alongados.

Metasterno largo, sem vestígios de sulco longitudinal na parte central posterior e microesculturado, partes laterais igualmente esculpidas.

Metaepisternos largos na frente e estreitados atrás.

Abdômen com o 1.º esternito mais largo que o 2.º no meio, 2.º a 4.º subiguais, 5.º mais estreito que o anterior e o 6.º ainda mais estreito, lados com fóveas sòmente na margem externa, todos os esternitos com densa microescultura granulosa.



Geocanthon rubrescens (Blanch.) — Fig. 56 - Mento e palpo labial; Fig. 57 - Palpo labial; Fig. 58 - Palpo maxilar; Fig. 59 - Hipofaringe; Fig. 60 - Antena; Fig. 61 - Tíbia e tarsos posteriores.
(Figs. 56 e 60 respectivamente na mesma escala. 58 e 59 respectivamente na mesma escala).

Pigídio marginado em todos os lados, a base contudo não é angulosa no centro.

Elitros com estrias muito apagadas e difíceis de observá-las, com indícios de linha ou carena entre a 7.ª e 8.ª em sua metade posterior, a 7.ª é interrompida antes do calus humeral e tôdas sem pontos; interestrias cobertas de diminutos grânulos; epipleuras normais.

Pernas anteriores com as coxas mais brilhantes e lisas na parte anterior, opacas e mais densamente microesculpidas na posterior; trocânteres pequenos e com algumas cerdas na parte anterior; fêmures engrossados na base e estreitados para o ápice, com a face inferior microesculpida e a anterior excavada; tíbias crenadas em

Geocanthon rubrescens (Blanch.) — Fig. 62 -Genitália desenvaginada e com detalhes de estructura.

tôda a margem lateral e com três pequenos dentes na porção apical, o dente apical dirigido obliquamente para fora, face superior com duas fileiras de pontos piilíferos, uma na margem externa e outra na interna; cálcar longo e fendido no ápice; tarsos insertos na parte inferior da região apical um pouco antes da inserção do cálcar, basitarso longo e pedunculado, artículos 2.º a 4.º subiguais, 5.º um pouco maior que os dois anteriores juntos; garras finas, longas e curvas. Pernas médias com as coxas muito separadas e microesculturadas; trocânteres terminados em ponta muito fina e com uma longa cerda na margem posterior; fêmures muito finos na base, engrossados no meio e fracamente afinados na região apical, com a face inferior finamente esculpida a anterior com pontos fortes e a posterior sulcada; tíbias muito finas na base, as arestas

margeadas com fileiras de pontos pilíferos; cálcar inferior um pouco maior que o 1.º artículo tarsal e o superior um pouco maior que êste; tarsos com 1.º artículo subigual ao 2.º e estreitado na base, 2.º e 3.º decrescentes, 4.º muito curto, 5.º quase do tamanho dos dois anteriores juntos; garras grandes e curtas. Pernas posteriores com as coxas microesculpidas e com carena longitudinal no meio; trocânteres também com longas cerdas na face posterior; fêmures pedunculados, finos na base e muito engrossados no ápice, com escultura semelhante a dos fêmures médios; tíbias mais curtas que os respectivos fêmures, com cerdas mais ralas e menores nos pontos pilíferos; cálcar maior que o 1.º artículo tarsal; basitarso subigual ao 2.º artículo, 3.º e 4.º decrescentes, 5.º duas vêzes maior que o anterior; garras fortes e curvas.

Fêmea — Cálcar anterior simples e ponteagudos 6.º esternito alargado no meio.

Comprimento: 6-11 mm.; largura humeral: 4-6,5 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: Perú, Venezuela, Equador, Brasil e Bolívia.

Material examinado: Bolívia: Dep. Santa Cruz, Pcia. Ichilo, Buenavista II-951, (A. Martínez, col.). Yungas 1920 (♂ comparado com o tipo); Mapiri 1 ♂ e 1 ♀. Equador: Chimborazo 1834. Perú: Callanga 1 ♂; Chanchamayo 2 exemplares. Brasil: Pará, Cachimbo IX-1954 1 ♂ e 2 ♀ ♀ Alvarenga, col.

10. — *Geocanthon semiopacus* (Harold), 1868, n. comb.

(Figs. 63-69)

Canthon semiopacus Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:57.
Canthon semiopacus Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:993.
Canthon semiopacus Harold, 1875, Col. Hefte 12:59.
Canthon semiopacus Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):33.
Canthon semiopacus Schmidt, 1922, Arch. Naturg. 88 A 3:68, 80.
Canthon semiopacus Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):208.
Canthon semiopacum Blackwelder 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:201.

Diagnose — Distingue-se dos dois seguintes por ter a parte superior unicolor.

Descrição — Côr geral preta; fêmures ruivos, peças bucais castanhas; antenas ruivo castanhas com a clava cinzenta; último segmento abdominal castanho com brilho cúpreo apagado.

Macho — Cabeça com o clípeo bidentado, dentes divergentes e com pequeno entalhe do lado externo, com pontuação fina em tôda a superfície e com denticulo manifesto na parte anterior das genas, sutura clípeo genal manifesta, parte lateral das genas arredondadas, parte superior dos olhos pequena. Peças bucais com os palpos maxilares (Fig. 67) com o 1.º artículo muito fino, o 2.º

muito grosso e triangular, 3.º alongado e pouco maior que o anterior, 4.º maior que os anteriores juntos, pouco estreitado na base e bastante afiado no ápice onde se encontra um órgão sensorial; palpos labiais (Fig. 64) com o 1.º artículo muito grosso, estreito na base e dilatado para o ápice, 2.º curto, mais largo que longo e lobado na parte interna, 3.º fino e alongado, com órgão sensorial na ponta, os dois primeiros com algumas cerdas e o último glabro; mento fracamente entalhado na frente, mais ou menos irregular nos lados e com a margem posterior reta; submento soldado a gula e com vestígio de sutura ocupada por numerosas cerdas, constricto na frente e anguloso na parte posterior; gula (Fig. 63) alongada com os lados paralelos e a margem posterior arredondada; antenas (Fig. 66) com escapo maior que os cinco artículos seguintes juntos, 2.º artículo curto e um pouco mais longo que largo, 3.º maior que o anterior e mais fino, 4.º menor que o anterior e subquadrado, 5.º e 6.º muito curtos e mais largos que longos, 7.º a 9.º em lamelas decrescentes sendo a última bem menor e um pouco mais curta que as demais.

Pronoto mais largo que longo, liso, brilhante, com os ângulos anteriores muito agudos, margens laterais angulosas no centro e com grande entalhe atrás dos ângulos anteriores; sem vestígios de sulco médio no disco e as cicatrizes laterais muito pequenas e pouco perceptíveis.

Proepisternos excavados e pubescentes na parte anterior, a posterior glabra; dentículo das margens laterais muito pequeno e mais próximo do ângulo médio que dos anteriores.

Mesosterno extremamente curto no centro e mais alongado nos lados, com pontos no disco e liso nos lados.

Mesoepisternos muito alargados.

Metasterno mais opaco que o mesosterno, com pontos muito pequenos no disco e nos lados e com pequena fóvea no centro da parte posterior, glabros.

Metaepisternos bastante grandes, largos na frente e afinados para trás.

Abdômen com os segmentos mais brilhantes que o metasterno e com o 1.º esternito triangular no centro, 2.º a 4.º subiguais, 5.º um pouco menor, o 6.º um pouco maior e recortado, lados com impressão alargada na margem posterior dos segmentos 2.º a 4.º, a qual é precedida de uma pequena carena, 2.º a 5.º com impressões arredondadas nas margens laterais perto das pleuras, 6.º muito mais largo nos lados.

Pigídio largo triangular, marginado, opaco e com escultura fina.

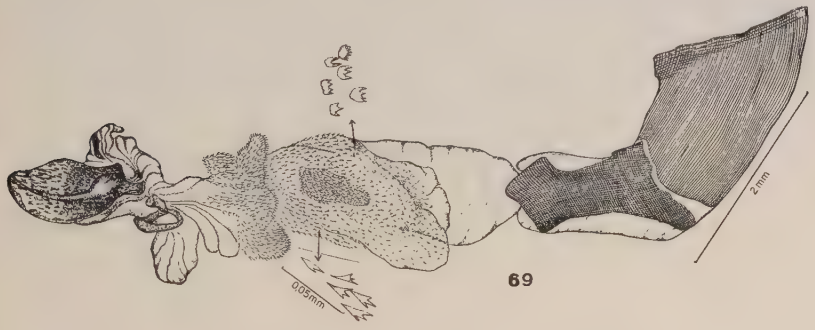
Elitros opacos, com as estrias muito apagadas e não pontuadas; interestrias densamente microesculturadas, sem indício de estria

Geocanthon semiopacus (Har.) — Fig. 63 - Mento e palpo labial; Fig. 64 - Palpo labial; Fig. 65 - Hipofaringe; Fig. 66 - Antena; Fig. 67 Palpo maxilar; Fig. 68 - Tíbia e tarsos posteriores.

(Figs. 63 e 66 respectivamente na mesma escala. 65 e 67 respectivamente na mesma escala).

ou carena na região humeral; epipleuras estreitas e esculpidas como os élitros.

Pernas anteriores com as coxas mais pontuadas na face anterior que na posterior; trocânteres pequenos; fêmures robustos, grossos na base e afinados para o ápice onde a pontuação é mais forte, face inferior com pontos pequenos e esparsos e a superior mais lisa; anterior excavada e com fileiras de pontos pilíferos na margem superior e na borda posterior; tíbias estreitadas na base e alargadas para o ápice, margem lateral com três dentes fortes e com numerosos dentículos no resto da margem lateral, mesmo entre os dentes 1.º e 2.º, face inferior com a margem anterior lisa e a posterior acidentada com elevações transversais e longas cerdas; cálcar alargado e fendido no ápice; tarsos insertos na margem interna da face inferior, com o 1.º artículo longo, 2.º pequeno, 3.º moniliforme, 4.º alongado, 5.º muito longo e maior que os anteriores;



69

Geocanthon semiopacus (Har.) — Fig. 69 - Genitália desenvaginada e com detalhes de estructura.

garras fortes e afiadas. Pernas médias com as coxas muito separadas e oblíquas e com escultura muito fina; trocânteres triangulares, de ponta muito fina e microesculturados; fêmures finos na base, engrossados no meio e fracamente afinados para o ápice; faces inferior e superior quase lisas, a posterior sulcada e a anterior com alguns pontos fortes na região apical e carenada na região basal; tíbias alargadas para o ápice, com numerosas cerdas nas arestas que separam as diferentes faces, ápice entalhado com o cálcar inferior menor que o basitarso e o superior subigual ao mesmo; tarsos com o 1.º artículo um pouco maior que o 2.º dêste ao 4.º decrescentes, 5.º quase do tamanho dos dois anteriores juntos, 1.º a 4.º com numerosas cerdas nas margens externa e interna, 5.º com cerdas quase que exclusivamente na região apical; garras fortes e curvas. Pernas posteriores com as coxas finamente esculpidas e com pequeno sulco transversal no centro; trocânteres muito finos

e excavados na face inferior; fêmures muito maiores que os médios, estreitos na base e alargados para o ápice, com as face inferior e superior microesculpidas, a posterior fracamente excavada e a anterior com carena e fileira de pontos e cerdas amarelas; tíbias estreitas na base e semelhantes às médias; cálcar subigual ao basitarso; tarsos com o 1.º artículo um pouco maior que o seguinte, 2.º ao 4.º decrescentes, 5.º quase do tamanho dos dois anteriores juntos, todos com numerosas cerdas na face interna, poucas na face externa; garras fortes e curvas.

Femêa — Difere dos ♂♂ pelos cálcares das tíbias anteriores finos e ponteagudos e pelo último segmento abdominal subigual ao anterior.

Comprimento: 7-9 mm.; largura humeral: 5-6 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: Guianas, Venezuela, Colômbia, Brasil e Bolívia.

Material examinado: Brasil, Amazonas, São Gabriel, VIII-1927 (Zikan, leg.); XI-1936 (Camargo, leg.) 2 ♀♀; Manicoré, X-1923 (C. Boy, leg.), Rio Negro, VIII-1927 (Zikan, leg.); Rio Parauari, III-1937 (Worontzow, leg.) 2 ♂♂ e 2 ♀♀; Borba, II-1943 (A. Parko, leg.) 1 ♀; Território do Acre, Iquiri, VII-1951 (Vanzolini-Dente, leg.); Est. do Pará, Santarém IV-1923 (E. Garbe, leg.). Venezuela, Rio Pamoni, IX-1946 (R. Lichy, leg.) 1 ♀; Caracas 2 exemplares. Guiana Francesa, Caiena 1 exemplar. Colômbia, Susumuco, 1916 (A. Marie, leg.) 1 ♂.

11. — *Geocanthon vulcanoae*, sp. n.

(Figs. 70-75)

Diagnose — Esta espécie é semelhante a *semiopacus* (Harold), da qual porém se distingue pelo clípeo claramente quadridentado, assim como pelos élitros totalmente de côr castanha.

Descrição — Côr geral preto brilhante na cabeça, pronoto e metasterno; castanho opaco nos élitros, assim como nos fêmures médios e posteriores, os fêmures anteriores e o abdômen castanho escuros; antenas castanhas com a clava cinzenta.

Fêmea — Cabeça com clípeo claramente quadridentado e com as genas fortemente dentadas na parte anterior e arredondadas nos lados, tôda a superfície da cabeça finamente pontuada, mais brilhante na frente entre os dentes médios e opaca no resto; sutura clípeo genal bem manifesta; parte superior dos olhos pequena. Peças bucais com o mento fortemente entalhado e côncavo na parte anterior; com o 1.º artículo dos palpos labiais muito grande, grosso e alongado, o 2.º muito curto e grosso e muito mais largo que longo, 3.º fino e alongado e com órgão sensorial no ápice, os dois

primeiros com poucas cerdas e o último glabro; submento e gula (Fig. 70) soldados e com fileira de cerdas na suposta sutura, estreitado na frente e com dentes espiniformes tanto na frente como atrás; palpos maxilares (Fig. 72) com o 1.º artículo fino e alongado, 2.º muito grosso e triangular, 3.º subigual ao 2.º porém mais fino e regular, 4.º mais longo que os anteriores e terminando com cerdas sensoriais na parte apical. Antenas (Fig. 74) com escapo grande, maior que os cinco artículos seguintes juntos, 2.º subcordiforme, 3.º subigual ao anterior, porém mais fino, 4.º e 5.º decrescentes e dilatados no ápice, 6.º com pequena lamela, 7.º a 9.º em grandes lamelas decrescentes, revestidas de pilosidade cinzenta, o 9.º deprimido na parte anterior.

Pronoto liso, apenas com pontos muito finos, com os ângulos anteriores agudos e dentiformes, os médios marcados e os posteriores obtusos e com forte entalhe na margem posterior; sulco longitudinal do disco vestigial e quase imperceptível, sem depressão preescutelar, cicatrizes laterais alongadas e com pequena giba brilhante no lado externo.

Prosterno com processo curto, triangular e muito largo.

Proepisternos excavados e com forte carena transversal inteira que atinge as margens laterais, parte anterior fortemente excavada, pontuada e com cerdas amarelas, a posterior é abaulada, com pontos mas sem pêlos; margens laterais com dentículo manifesto e logo adiante dos ângulos médios.

Mesosterno muito estreito no centro, alargado nos lados e com pontos mais fortes.

Mesoepisternos grandes e de conformação semelhante aos da espécie anterior.

Metasterno um pouco deprimido na frente, onde é mais opaco e possui pontos mais fortes, mais brilhante na região posterior onde os pontos desaparecem, sem sulco médio nem impressão posterior, lados completamente opacos e microesculpidos, do mesmo modo que os metaepisternos que são largos e compridos.

Abdômen com todos os esternitos microesculpidos, 1.º muito largo e triangular no centro, 2.º a 4.º subiguais, 5.º um pouco mais estreito que o anterior e o 6.º mais estreito que o precedente; parte lateral dos esternitos com fóveas nas suturas, o 6.º sem cicatrizes laterais.

Pigídio opaco, com carena completa separando o propigídio e não angulosa no centro, marginado nos lados e no ápice.

Elitros opacos e microesculpidos, com oito estrias pouco perceptíveis e sem vestígio de estria entre a 7.ª e a 8.ª, a 7.ª interrompida pelo calus humeral; epipleuras mais escuras que os élitros e com idêntica escultura que o metasterno.

Pernas anteriores com as coxas robustas e pubescentes perto dos trocânteres que são pequenos e também pubescentes; fêmu-

Geocanthon vulcanoae, sp. n. — Fig. 70 - Mento e palpo labial; Fig. 71 - Palpo labial; Fig. 72 - Palpo maxilar; Fig. 73 - Hipofaringe; Fig. 74 - Antena; Fig. 75 - Tíbia e tarsos posteriores.

(Figs. 70 e 74 respectivamente na mesma escala. 72 e 73 respectivamente na mesma escala).

res pontuados nas faces superior e inferior, anteri r excavada e pubescente; tíbias alargadas para o ápice, com tr s dentes laterais e numerosos dentículos no resto da face externa mesmo entre os dentes, lado superior com fileira de pontos na margem interna e com fileira de pontos pilíferos mais ou menos no centro, margem dos dentes laterais com algumas cerdas longas e amarelas, face inferior também com duas fileiras de pontos, sendo a margem interna revestida de cerdas, ápice obliquamente truncado; cálcares finos e ponteagudos; tarsos insertos na face inferior perto da margem anterior, com o 1.º artículo longo, 2.º a 4.º subiguais e globosos, 5.º longo e com garras fortes e recurvas. Pernas médias com as coxas muito divergentes e microesculpidas e com cerdas perto dos fêmures; trocânteres finos e com alguns pontos; fêmures muito finos na base e engrossados para o ápice e parecidos com os das pernas anteriores, margem posterior com sulco fraco; tíbias finas na base e dilatadas para o ápice, com fileiras de cerdas amarelas em tôdas as arestas longitudinais; cálcar inferior um pouco maior que o basitarso e o superior igual aos dois primeiros artículos tarsais; 1.º artículo dos tarsos subigual ao 2.º, o 3.º um pouco menor que o anterior, 4.º menor de todos, 5.º um pouco maior que os dois anteriores juntos, todos com cerdas amarelas nos lados; garras fortes e curvas. Pernas posteriores com as coxas microesculpidas; trocânteres finos e mais pontuados no ápice; fêmures como os da espécie anterior; tíbias com cerdas menores que as das tíbias médias; cálcares muito ponteagudos e um pouco menores que os dois primeiros artículos tarsais; basitarso um pouco maior que o 2.º artículo, 3.º e 4.º subiguais, 5.º tão longo como os dois anteriores juntos; garras fortes e curvas.

Macho — Desconhecido.

Comprimento: 11 mm.; largura humeral: 6 mm., aproximadamente.

Localidade típica: Brasil, Est. do Pará, Obidos (Col. Rio Branco) 27-31-XII-1952 (P. A. Tellez, leg.).

Holótipo ♀ na coleção do Tenente Moacyr Alvarenga, do Rio de Janeiro.

Temos a satisfação de dedicar esta espécie a nossa grande amiga e companheira D.ª Maria Aparecida Vulcano d'Andretta, Biologista dêste Departamento, pelos auxílios prestados aos autores na preparação e montagem das lâminas e confecção dos respectivos desenhos.

12. — *Geocanthon luteicollis* (Erichson), 1847, n. comb.
(Figs. 76-82)

Canthon luteicollis Erichson, 1847, Arch. Naturg. 13(1):105.
Canthon nitidicollis Lucas, 1857, Voy. Castelnau :98.

Canthon nitidicollis Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:58.
Canthon luteicollis Harold, 1868, Berl. Ent. Zeitschr. 12:59.
Canthon luteicollis Gemminger et Harold, 1869, Cat. Col. 4:992.
Canthon nitidicollis Gemminger et Harold, 1869, l.c., 4:992.
Canthon luteicollis Gillet in Junk, 1911, Col. Cat. 19(38):31.
Canthon nitidicollis Gillet, 1911, l.c., 19(38):31.
Canthon luteicollis Schmidt, 1920, Arch. Naturg. 86 A 9:124.
Canthon luteicollis Schmidt, 1922, l.c., 88 A 3:70, 77.
Canthon luteicollis Boucomont, 1928, Ark. Zool. 19:2.
Canthon luteicollis Balthasar, 1939, Fol. Zool. Hydrob. 9(2):217.
Canthon luteicollis var. nitidicollis Balthasar, 1939, l.c., 9(2):217.
Canthon luteicollis Balthasar, 1942, Erich Tistcht. Festch. :343.
Canthon luteicollis var. nitidicollis Balthasar, 1942, l.c., :343.
Canthon luteicolle Blackwelder, 1944, U. S. Nat. Mus., Bull. 185:200.
Canthon luteicolle var. nitidicolle Blackwelder, 1944, l.c. 185:200.

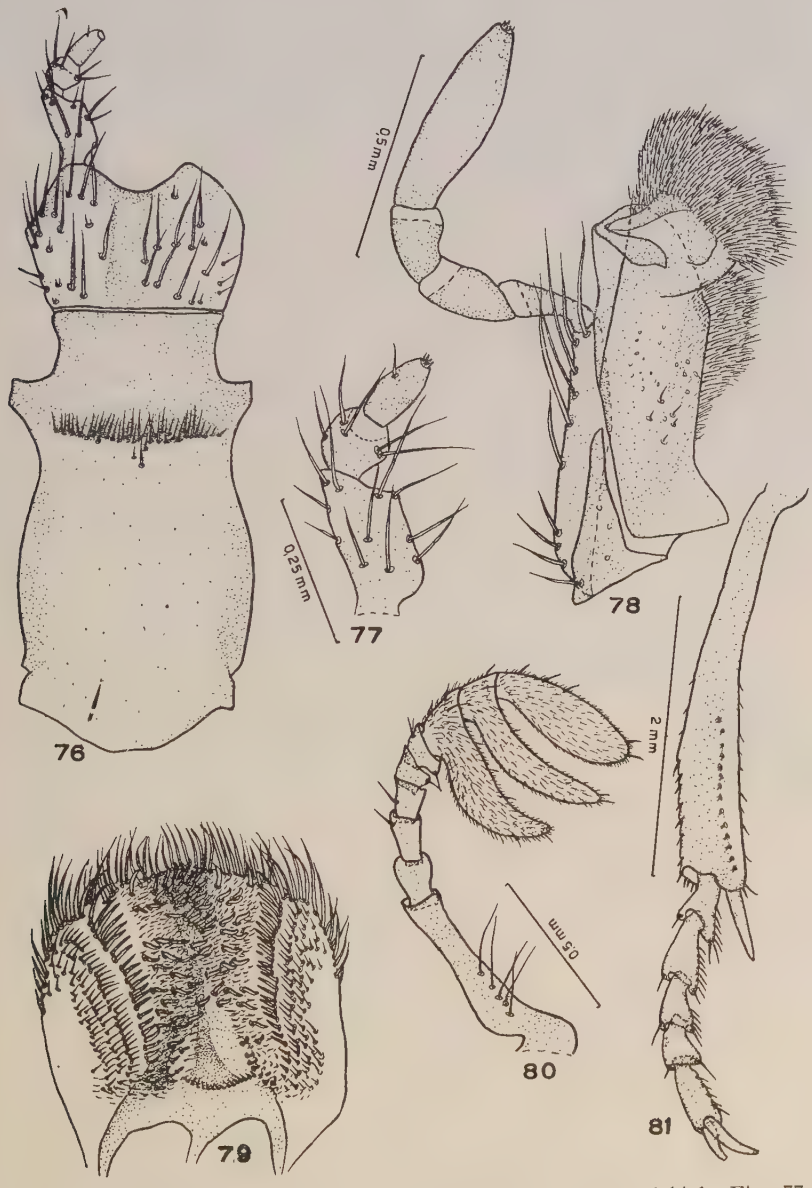
Diagnose — Esta espécie difere de *vulcanoae* pela côr diferente. Não julgamos a variedade *nitidicollis* Lucas com caracteres suficientes para sua separação, pois entre os exemplares da mesma procedência encontramos tôdas as variações possíveis.

Descrição — Côr geral preta escura na cabeça com reflexos amarelos ou cúpreos; pronoto opaco ou brilhante, de amarelo a escuro roxeado, com ou sem mancha escura no centro; élitros opacos, pretos ou amarelados; pigídio e fêmures amarelos; face inferior escura; abdômen amarelo ou escuro.

Macho — Cabeça com clípeo opaco, densamente microesculpido e quadridentado na frente; genas com denticulo na frente e arredondadas nos lados, sutura clípeo genal manifesta. Peças bucais com o mento (Fig. 76) bem entalhado na frente; palpos labiais (Fig. 77) com o 1.º artículo muito grande, robusto e subquadrado, 2.º muito curto e subgloboso, 3.º fino e alongado; palpos maxilares (Fig. 78) com o 1.º artículo fino e estreito na base, 2.º mais grosso e um pouco dilatado no centro da parte interna, 3.º menor que o anterior, 4.º mais longo que os dois anteriores. Antenas (Fig. 80) com escapo muito grande e estreitado no centro, 2.º um pouco mais longo que largo, 3.º subigual ao anterior porém mais fino, 4.º mais curto que o anterior, 5.º e 6.º campanuliformes e muito mais largos que longos, 7.º a 9.º em grandes lamelas subiguais, sendo a do meio mais fina e tôdas revestidas de densa pubescência.

Pronoto bastante liso, sòmente com alguns pontos extremamente pequenos; ângulos anteriores agudos e salientes, os médios salientes mas arredondados e os posteriores fortes e voltados para trás, entalhados fortemente na parte posterior; sulco médio do disco fino e visível sòmente na região posterior; cicatrizes laterais pequenas e com excrecência externa perto dos ângulos médios; sem impressão prescutelar.

Processo prosternal pequeno triangular e finamente esculpido.



Geocanthon luteicollis (Erich.) — Fig. 76 - Mento e palpo labial; Fig. 77 - Palpo labial; Fig. 78 - Palpo maxilar; Fig. 79 - Hipofaringe; Fig. 80 - Antena; Fig. 81 - Tíbia e tarsos posteriores.
(Figs. 76 e 80 respectivamente na mesma escala. 78 e 79 respectivamente na mesma escala).

Proepisternos excavados anteriormente e com pontos e pêlos e separados da parte posterior que é convexa e microesculpida por carena completa; margens laterais com dentículo muito pequeno entre os ângulos anteriores e os médios.

Mesosterno fortemente pontuado em tôda sua parte central, liso e alargado nos lados.

Mesoepisternos grandes e transversais e com pequenos pontos muito isolados.

Metasterno opaco, finamente microesculpido, mais densamente na frente e sem indício de linha média.

Metaepisternos com idêntica esculptura que o abdômen, largos e pouco estreitados para trás.

Abdômen com microescultura nos esternitos, menos no centro do 6.º que é brilhante com poucos e pequenos pontos isolados, 1.º triangular no centro, 2.º a 4.º subiguais, 5.º um pouco mais estreito que o anterior e 6.º um pouco mais largo que o precedente, margens laterais dos esternitos com fortes impressões nas suturas.

Pigídio opaco, microesculpido e marginado em tôdas as bordas, a basal porém não é angulosa no centro.

Geocanthon luteicollis (Erich.) — Fig. 82 - Genitália desenvaginada.

Elitros opacos, com microescultura granulosa, densa e com as estrias muito apagadas, a 7.ª vestigial no ombro, contudo não atinge a base; epipleuras estreitas e esculpidas como os élitros.

Pernas anteriores com as coxas pubescentes na parte anterior; trocânteres com cerdas na parte central; fêmures estreitados no ápice e engrossados na base, face inferior e superior imberbes, as anterior e posterior com fileiras de longas cerdas, a primeira destas fortemente excavada na sua metade apical; tíbias finas na base, com três fortes dentes laterais e numerosos dentículos em tôda sua margem externa, face superior com fileira de pontos setíferos nas margens externa e interna, ápice reto com sulco cheio de pontos pilíferos, com tufo de cerdas no canto interno, base superior dos dentes laterais com cerdas, face inferior muito irregular e com uma carena

longitudinal na parte central e na margem interna; cálcar largo e fendido no ápice; tarsos insertos no canto interno da face inferior, com o 1.º e 5.º artículos muito longos, o 2.º mais longo que largo, 3.º e 4.º quadrangulares e subiguais; garras curtas e muito curvas. Pernas médias com as coxas microesculpidas e um pouco divergentes; trocânteres em ponta muito finas; fêmures estreitados na base e no ápice, com tôda a face posterior sulcada; tíbias finas na base, pouco arqueadas, com fileira de cerdas curtas em tôdas as arestas longitudinais; cálcar inferior igual ao 1.º artículo tarsal, o superior igual aos dois primeiros; basitarso um pouco maior que o 2.º artículo, 2.º a 4.º decrescentes, 5.º um pouco maior que os dois anteriores juntos, todos com cerdas laterais; garras pouco curvas. Pernas posteriores com a parte anterior das coxas carenada longitudinalmente e com sua parte anterior mais lisa que a posterior; trocânteres com a ponta ponteaguda e com cerdas na margem posterior; fêmures estreitados na base e no ápice, sulcados na face posterior e com fileiras de pequenas cerdas na margem anterior; tíbias (Fig. 81) do comprimento dos respectivos fêmures, muito finas na base, pouco curvas e com cerdas como nas tíbias médias; cálcar um pouco maior que o 1.º artículo tarsal; artículos 2.º a 4.º dos tarsos decrescentes, 5.º igual aos dois anteriores juntos, face externa de todos os artículos com inúmeras cerdas amarelas; garras semelhantes as das tíbias médias.

Fêmea — Cálcar anterior fino e terminado em ponta aguda; 6.º esternito abdominal côncavo na frente.

Comprimento: 8,5-10,5 mm.; largura humeral: 5-7 mm., aproximadamente.

Distribuição geográfica: Perú, Colômbia, Bolívia e Brasil.

Material examinado: Brasil: Amazonas, B. Constant II, III, VII-1942 3 exemplares, V-1946; Território do Guaporé, Porto Velho, VI-1947; S. Catarina, Nova Teutônia II-1938. Bolívia: Yungas, 2 exemplares; Cochabamba, XII-1948 1 ♂; Chapare 1 ♂. Perú: Callanga, 1901; Iquitos, Tarapota. Colômbia: Rio Ucayali (1 exemplar comparado com exemplar de *nitidicollis* Lucas).

28.º Gênero: *Cryptocanthon* Balthasar, 1942

Cryptocanthon Balthasar, 1942, Casopis Cs. Spol. Ent. 39:36.
Cryptocanthon Martínez, 1947, Arthropoda 1(1):110.

Genótipo: *Cryptocanthon paradoxus* Balthasar, 1942.

Distribuição geográfica: Equador.

Queremos deixar consignados os nossos sinceros agradecimentos a todos os que nos auxiliaram na confecção dêste trabalho; em particular ao Dr. Oliverio Mario de Oliveira Pinto, ex-Diretor do Departamento de Zoologia, pelas facilidades outorgadas aos au-

tores; à Biologista D.ª Maria Aparecida Vulcano d'Andretta, pelo cuidadoso e hábil preparo das muitas lâminas e pelos desenhos das genitálias; à Sta. D. Vargas, desenhista dêste Departamento pelos desenhos de peças bucais e pernas que ilustram o mesmo; à D.ª Nadyr Fonseca Gonçalves pelas atenções em procurar as correspondentes bibliografias.

ABSTRACT

In this paper the authors have tried to modernize generic concepts on American Canthonini owing to the great diversity of treatment among the various groups. They were forced to divide *Canthon* Hoffmanssegg, which included all sorts of doubtfull species. Not withstanding this generic division, they have still left in the original genus many heterogeneous species with they hope to be able to study in the near future. They have revalidated *Tetraechma* Bl. 1843. *Nesocanthon, Goniocanthon* and *Geocanthon* have been described as new genera including many old species belonging to *Canthon*. The following new species are described: *Ipselissus catharinensis, Ipselissus lenkoi, Scybalocanthon kelleri, Deltochilum diringshofeni, Glaphyrocanthon marmoratus, Geocanthon oliverioi* and *Geocanthon vulcanoae*.

Keys for separating species are given; as well as a general key for separating all American genera as follows:

1. — Scutellum visible ..... 2. —
— Scutellum invisible ..... 5. —

2. — Elytra keeled laterally, and apically with tubercles; fore tibia 6-toothed and median tibia carinated; median tarsi very much longer than posterior ones; large species. Argentina ..... *Eudinopus* Burmeister
— Elytra neither keeled on sides nor tuberculated apically; median and hind tibiae not keeled ..... 3. —

3. — Prosternum without transverse ridges; pronotum and elytra with smooth and black dorsal areas; fore tibia with the apical tooth directed frontwards and forming a very acute angle. Central America ..... *Megathoposoma* Balthasar
— Proepisternum with a transverse ridge; body without black and smooth areas dorsally; fore tibia with the apical tooth directed outwards ..... 4. —

4. — Clypeus 2-toothed; elytral striae almost imperceptible and keeled or emarginated; hind femora claviform. Brasil, Paraguay and Argentina ..... *Peltecanthon* Pereira
— Clypeus 4 or 6-toothed; elytral striae very apparent and keeled; hind femora not claviform. From Mexico to Argentina ..... *Megathopa* Eschscholtz

5. — Hind border of pronotum with dentiform process directed backwards. Brasil and Peru ..... *Streblopus* Lansberge
— Hind border of pronotum without dentiform process 6. —

6. — With toothed claws ..... 7. —

— Without toothed claws ..... 8. —

7. — Hind border of pronotum emarginated. Cuba ..... 6. — *Canthonella* Chapin

— Hind border of pronotum not emarginated. Brasil and Argentina ..... *Ipselissus* Olsoufieff

8. — Median and hind tibiae transversally carinated ..... 9. —

— Median and hind tibiae not transversally carinated ..... 10. —

9. — Metasternum gibbous anteriorly; anterior angles of pronotum very apparent; tarsal segments 1 to 4 of median and posterior legs triangulariform and as long as broad; elytra with 9 striae. Argentina, Chile, Bolivia and Peru ..... *Scybalophagus* Martínez

— Metasternum not gibbous; anterior angles of pronotum very rounded; median and hind tarsi longer than broad and not strongly triangulariform; elytra with 10 striae. Brasil ..... *Canthotrypes* Paulian

10. — Hind tibia obliquely truncated on apical end; outer angle projected above and behind tarsi ..... 11. —

— Hind tibia with the apex truncated at right or almost right angle ..... 12. —

11. — Elytra with 8 striae; first segment of hind tarsi equal to 2-3 taken together. Brazil ..... *Sinapisoma* Boucomont

— Elytra with 9 striae; first segment of hind tarsi lesser than 2-3 taken together. Argentina, Brazil and Paraguay ..... *Pseudepilissus* Martínez

12. — Elytral sculpture irregular or with tubercles ..... 13. —

— Elytral sculpture regular, without files of tubercles, at most with some short keels on apex and base (exceptuated some *Deltochilum* of Subg. *Calhyboma*) ..... 15. —

13. — Pronotum with a fovea on the median basal portion; proepisternum not hollowed anteriorly and with a tranverse keel. S. Domingos (W. Indies) ..... *Nesocanthon*, gen. n.

— Pronotum without median fovea on basal margin; proepisternum hollowed anteriorly and with a transverse ridge ..... 14. —

14. — Pygidium separated from propygidium by a transverse carina; ♂ with remarkable sexual dimorphism. Argentina and Brazil ..... *Xenocanthon* Martínez

— Pygidium not separated from propygidium; ♂ whitout remarkable sexual dimorphism. From Venezuela to Argentina ..... *Anisocanthon* Martínez-Pereira

15. — Elytra with 9 striae ..... 16. —

— Elytra with 8 striae ..... 25. —

16. — First segment of hind tarsi always longer than second 17. —

— First segment of hind tarsi equal or shorter than second ..... 19. —

17. — Proepisternum with transverse carina; fore tibia with normal lateral teeth. Brazil and Argentina ... *Holocanthon* Martínez-Pereira

— Proepisternum without transverse carina; fore tibia with lateral teeth very large ... 18. —

18. — Body very convex; pronotum normal with the lateral border very rounded, not angulated in the center; proepisternum without denticle on side; 4-toothed clypeus; head bituberculated. Argentina ... *Tetraechma* Blanchard

— Body flatened; pronotum very short with lateral margins very sharply angulose and with a denticle before median angles. Bolivia, Guyane ... *Canthonidia* Paulian

19. — First segment of hind tarsi equal or almost equal to second ... 20. —

— First segment of hind tarsi shorter than second ... 22. —

20. — Pygidium not emarginated at base. From U.S.A. to Argentina except Chile ... *Pseudocanthon* Bates

— Pygidium emarginated at base ... 21. —

21. — Pygidium gibbous and separated from propygidium by a angulose keel on median basal part; apical region of elytra rounded and divergent. Guyane, Ecuador, Colombia, Peru, Brasil, Paraguay and Argentina *Goniocanthon*, gen. n.

— Pygidium not gibbous; apical region of elytra straight. From U.S.A. to Argentina, West Indies and Chile excepted ... *Canthon* Hoffmannsegg

22. — Basal region of pygidium not emarginated; proepisternum without transverse keel. From Mexico to Argentina, West Indies and Chile excepted ... *Scybalocanthon* Martínez

— Basal region of pygidium emarginated; proepisternum with transverse keel ... 23. —

23. — Elytra with lateral keels and apical tubercles. America, except West Indies and Chile ... *Deltochilum* Eschscholtz

— Elytra without lateral keels and apical tubercles ... 24. —

24. — Fore tibia with a lobuliform process in median part of apex; hind tibia with spathuliform spurs broad apically both in ♂ and ♀. Brazil ... *Deltepilissus* Pereira

— Fore tibia without a lobuliform process on median part of apex; hind spurs spiniform; fore spurs nomal in ♀. America, except Canada, West Indies and Chile — *Glaphyrocanthon* Martínez

25. — First segment of hind tarsi longer than second; proepisternum with lateral foveae. Brazil ... *Paracanthon* Balthasar

— First segment of hind tarsi at most as long as second; proepisternum without lateral foveae ... 26. —

26. — Second segment of labial palpi larger than the 1st. or 3rd. Cuba and Puerto Rico ... *Canthochilum* Chapin

— Second segment of labial palpi lesser than the 1st. or larger than the 3rd. Cuba than 3rd. ... 27. —

27. — First segment of hind tarsi almost equal to second; fore tibia without lobuliform process on center of anterior margin. South America except Chile ..... *Geocanthon*, gen. n.

— First segment of hind tarsi very much shorter than second; fore tibia with lobuliform process on center of anterior margin. Ecuador ..... *Cryptocanthon* Balthasar (*)

(*) As we are not acquainted with *Opiocanthon* Paulian, this genus has been excluded from the key.

BIBLIOGRAFIA

ARROW, G. — 1903 — On the Laparostict Lamellicorn Coleoptera of Granada and St. Vincent (W.I.). — Trans. Ent. Soc. Lond. 4:509-520.

——1920 — A peculiar Genus of Australian Beetles. — Ann. Mag. Nat. Hist. 6(9):434-437.

——1931 — Fauna of British India including Ceylon and Burma. Col. Lamell. 3. Coprinae. 428 pp., 13 pls., Mapas.

BALTHASAR, V. — 1938 — Neue Gattungen und Arten der suedamerikanischen Coprophagen. Ent. Bl. 34:210-223, figs.

——1939 — Neue Megathopa und Eurysternus Arten. l.c. 35:111-116.

——1939 Eine Vorstudie zur Monographie der Gattung Canthon Hoffm. Fol. Zool. Hydrob. 9:179-288.

——1939 — Megathoposoma n. gen. und neue Arten der Gattung Deltochilum Eschsch. Casopis Csl. Spol. Ent. 36:5-19.

——1942 — Neue Scarabaeiden aus Sued Amerika. l.c. 39:36-44.

——1942 — Scarabaeidae Laparosticti. Beitrag zur Fauna Perus. Erich Titschack Festschr. pp. 337-358.

BATES, H. W. — 1887-1889 — Lamellicornia. Biol. Centr. Amer. 2(2): 432 pp. 24 pls.

BEAUVOIS, P. de — 1805 — Insectes recueillis en Afrique et en Amerique 276 pp., 93 pls.

BLACKWELDER, R. E. — 1944 — Checklist of the Coleopterous Insects of Mexico, Central America, the West Indies and South America. U. S. Nat. Mus. Bull. 185:188-341.

BLANCHARD, E. — 1837-1843 — Voyage d'Orbigny dans l'Amérique Meridionale, Insectes 6(2); 122 pp. 32 pls.

BLANCHARD, R. — 1885 — On the Species of *Canthon* and *Phanaeus* of the U. S. with Notes on other Genera. Tr. Amer. Ent. Soc. 12:163-172.

BLATCHLEY, 1910 — An Illustrated descriptive Catalogue. Bull. Indiana Geol. pp. 903-1005.

——1928 — Descriptive List of Copridae of Florida. Florida Ent. 11:60-62.

BOUCOMONT, A. — 1914 — Les Cophophages de l'Archipel Malais. Ann. Soc. Ent. Fr. 83:238-350.

——1927 — Wissenschaftliche Ergebnisse der schwedischen Reisen der Herrn. Dr. A. Roman in Amazons 1914-1915 (und 1923-1924). Ark. Zool. 19(A22):8 pp.

——1928 — Coprophages d'Amerique du Sud nouveaux ou peu connus, Bull. Soc. Ent. Fr. pp. 186-194.

BROWN, W. J. — 1928 — An annoted List of the Coprophagous Scarabaeidae known to occur in Oklahoma. Proc. Okla. Ac. Sci. 7:24-28.

BRUCH, C. — 1911 — Catalogo Sistematico de los Coleopteros de la Republica Argentina. Rev. Mus. La Plata 4:181-225.
——1915 — Addenda, Corrigenda y Resumen al Catalogo Sistematico. l.c. 19:-538-573.

BRULLÉ, M. — 1837 — In Audouin's Histoire Naturelle des Insectes 6(3): 448 pp. pls.

BURMEISTER, H. — 1838-1846 — Genera Quaedam Insectorum viii + 120 pp. 40 pls.
——1848 — Die Entwickelungschichte der Gattung Deltochilum Eschsch. Zeit. Zool. Zoot. Palaezool. 1(17):133-136; 141-144, pl. 1.
——1873 — Lamellicornia von Argentina. Stett. Ent. Zeit. 34:403-417.

CARTWRIGHT, O. L. — 1926 — A List of Scarabaeidae Collected at Clemson College, South Caroline. Ent. News 45:237-240; 268-269.

CASTELNAU, F. L. — 1840 — Histoire Naturelle des Animaux Articulés 2:563 pp. 38 pls.

CHAPIN, E. A. — 1930 — Canthonella a new Genus of Scarabaeidae. Amer. Mus. Nov. n.º 563:2 pp.
——1934 — A New Genus and Species of Dung inhabiting Scarabaeidae from Puerto Rico with Notes on the Coprinae of the greater Antilles. Pr. Biol. Soc. Wash. 47:99-101.
——1935 — A New Species of Scarabaeidae from Puerto Rico and the Virgin Islands. Journ. Agr. Univ. Puerto Rico 19:67-71.

CHEVROLAT, A. — 1834-1835 — Coléoptères du Mexique lere. et 2de. Centurie, Straasbourg. 379 pp.
——1849 — in d'Orbigny's Dictionnaire d'Histoire Naturelle 3:133; 6:722.

DEJEAN, M. LE CONTE — 1837 — Catalogue des Coléoptères de la Collection de M. le Conte Dejean 3e. Ed. xiv+503 pp.

DESMAREST — 1849 — in d'Orbigny's Dictionnaire d'Histoire Naturelle 8:62; 12:9.

ERICHSON, G. F. — 1847 — Conspectus insectorum Coleopterorum quae in Republica Peruviana Observata sunt. Arch. Naturg. 13:67-185.

ESCHSCHOLTZ — 1822 — Entomographien 1:128 pp. 2 pls.
——1823 — Dorpat Naturw. Abhandl. 1:57-186, 2 pls.

FABRE, H. — 1899 — Souvenirs Entomologiques 6:418 pp. figs.

FABRICIUS, J. C. — 1781 — Species Insectorum 1: viii + 552 pp.
——1787 — Mantissa Insectorum 1: xx + 348 pp.
——1792 — Entomologia Systematica 1: xx + 330 + 538 pp.
——1798 — Entomologia Systematica Supplementum ii + 36 pp.
——1801 — Systema Eleutheratorum 1: viii + 506 pp.

FLETIAUX, E. & SALLÉ, A. — 1889 — Liste des Coléoptères de la Guadaloupe et Descriptions des Espèces nouvelles. Ann. Soc. Ent. Fr. 9(6): 351-484, 2 pls.

FORSTER, J. R. — 1771 — Novae Species Insectorum. Centuria 1: viii + 100 pp.

GAHAN & ARROW — 1904 — List of the Coleoptera Collected by M. A. Robert at Chapada, Mato Grosso (Percy Sladen Expedition to Central Brazil). Pr. Zool. Soc. Lond. 2:244-258, pl. 28.

GACHARNÁ, G. C. — 1951 — Catalogo de Coleopteros Colombianos. Rev. Ac. Colomb. Ci. 8:221-229 pl.

GEMMINGER & HAROLD — 1869 — Scarabaeidae. Catalogus Synonymicus et Systematicus Coleopterorum 4:979-1346.

GILLET, J. J. E. — 1911 — Lamellicornes Coprophages nouveaux ou peu connus de l'Amerique du Sud. Ann. Soc. Ent. Belg. 56:315-319.

——1911 — Scarabaeidae, Coprinae I. Junk's Coleopterorum Catalogus 19(38): 94 pp.
GIRARD, M. — 1873 — Les Insectes, Traité Elementaire d'Entomologie Paris viii + 840 pp.
——1882 — l.c. Atlas Coléoptères 60 pls.
GUÉRIN, J. — 1953 — Os Coleopteros do Brasil 356 pp. 41 pls.
GUTIERREZ, R. A. — 1940 — Contribuciones al Estudio de los Scarabaeidae Chilenos Rev. Chile. Hist. Nat. 44:93-99.
HAROLD, B. v. — 1867 — Diagnosen neue Coprophagen. Col. Heft 1:76-83.
——1868 — Diagnosen neuer Coprophagen. l.c. 4:79-86.
——1868 — Monographie der Gattung Canthon. Berl. Ent. Zeitschr. 12:1-144.
——1869 — Coprophage Lamellicornien mit besonderer Beruecksichtigung der Pariser Sammlung. Col. Hefte 5:46-70.
——1869 — Diagnosen neuer Coprophagen. l.c. 5:95-104.
——1871 — Berichtigungen und Zuzaetse zum Catalogus Coleopterorum Synonymicus et Systematicus l.c. 7:113-115; l.c. 8:117-122.
——1875 — Verzeichnis der von Dr. Teuscher in Canta Gallo gesammelten Coprophagen Lamellicornien. l.c. 13:57-72.
——1875 — Neu Coprophagen. Deutsch. Ent. Zeitschr. 19:209-217.
——1880 — Verzeichniss von E. Steinheil in Neu Granada gesammelten Coprophagen Lamellicornien. Stett. Ent. Zeit. 41:13-46.
——1880 — Einigen neuen Coleopteren. Mitth. Muench. Ent. Ver. 4:148-171.
——1883 — Einigen neuen Coleopteren. Stett. Ent. Zeit. pp. 429-435.
HEYNE & TASCHENBERG — 1908 — Die Exotischen Kaefer in Wort und Bild. L+263 pp. 39 pls.
HERBST — 1789 — Natursystem aller bekannten in — und auslaendischen Insekten, Kaefer 2:333 pp.
HOFFMANSSEGG — 1817 — Entomologische Bemerkungen bei Gelegenheit der Abhandlungen der amerikanischer Insekten. Wied. Mag. 1(1):8-56.
HOPE, F. W. — 1838 — Observations on Lamellicorn of Olivier. Ent. Mag. 5:312-326.
HORN, G. H. — 1870 — Notes on some Genera of Coprophagous Coleoptera of the U. S. Tr. Amer. Ent. Soc. 3:42-51.
ISLAS, F. — 1842 — Las Especies Mexicanas de los Generos Canthon Hoff. y Phanaeus M. Leay. An. Inst. Biol. Mex. 13:301-340, figs.
JUDULIEN — 1889 — Quelques Notes sur plusieurs Coprophages de Buenos Aires. Rev. Mus. La Plata 6:371-380, 2 pls.
JANSSENS, A. — 1946 — Table Synoptique et Essai de Classification Practique des Scarabaeidae Laparosticti. Bull. Mus. Hist. Nat. Belg. 22(1): 11 pp. figs.
——1949 — Table Synoptique et Essai de Classification Practique des Coleopteres Scarabaeidae. l.c. 25(15): 30 pp. figs.
KOLBE, H. J. — 1893 — Beitraege zur Kenntnis der Mistkaefer Lamellicornia Onthophila. Gattung Deltochilum. Stett. Ent. Zeit. 54:188-202.
——1905 — Ueber die Lebensweise und die geographische Verbreitung der Coprophagen Lamellicornien. Zool. Jahrb. Suppl. 8:475-594 pls. 17-19.
LACORDAIRE, T. — 1856 — Histoire Naturelle des Insectes. Genera des Coleoptères 3:594 pp. pls. 25-39.
LANE, F. — 1946 — Sôbre os Tipos e a Sinonímia de Alguns Canthonini I. Pap. Avuls. 7:171-179.
——1947 — Sôbre os Tipos e a Sinonímia de alguns Canthonini II. l.c. 8:109-121.
——1950 — Sôbre os Tipos e a Sinonímia de alguns Canthonini III. l.c. 9:79-82.
LANGE, R. B. — 1945 — Uma nova Espécie do Gênero Megathopa. Arq. Mus. Paran. 4:359-362, 1 pl.

LANSBERGE — 1874 — Observations sur la Classification des Lamellicornes Coprophages. Ann. Soc. Ent. Belg. 17:177-193.
——1874 — Descriptions de quelquer Lamellicornes Coprophages. Col. Heft. 12:4-12.
LATREILLE, P. A. — 1802 — Histoire Naturelle generale et Particulière des Crustacés et des Insectes 3: xii + 467 pp.
——1804 — l.c. 415 pp. pls. 81-90.
——1829 — in Cuvier's Regne Animal. Les Crustacés, les Arachnides et les Insèctes 2de. Ed. 4:584 pp.
LECONTE, J. L. — 1874 — Fragmenta Entomologica. Journ. Ac. Nat. Sci. Philad. 1(2):71-93.
——1859 — Complete Writings of Thomas Say 2:812 pp. pl. 1.
LENG, C. W. — 1920 — Catalogue of the Coleoptera of North of Mexico viii + 470 pp.
LOEDING, H. P. — 1945 — Catalogue of the Beetles of Alabama. Geol. Surv. Alaba. Monograph 11:172 pp.
LUCAS, M. H. — 1857 — in Voyage de Castelnau. Animaux nouveaux et rares recueillis dans les Parties de l'Amerique du Sud du Rio de Janeiro a Lima et de Lima au Para pendant les années 1843-1847 sous la Direction de Francis Castelnau. Entomologie 3:204 pp. 20 pls.
LUEDERWALDT, H. — 1922 — Ein Canthon (Col. Lamell. Coprinae) auf Affen. Deutsch ver. Eiss Kunst p. 226.
MARTÍNEZ, A. — 1947 — Addenda y Corrigenda al Trabajo de Blackwelder "Checklist of the Coleopterous Insects of Mexico, Central America, West Indies and South America". Arthropoda 1:109-114.
——1947 — Insectos nuevos o poco Conocidos V. Rev. Soc. Ent. Arg. 13: 263-280, pl. 8.
——1947 — Lamellicornia Neotropica I. Arthropoda 1:41-53, 8 figs.
——1948 — Insectos nuevos o poco conocidos VI. Rev. Soc. Ent. Arg. 14:3-11.
——1948 — Notas Coleopterologicas I. An. Soc. Ci. Arg. 146:41-51.
——1949 — Insectos nuevos o poco conocidos VII. Rev. Soc. Ent. Arg. 14: 171-193, figs.
——1949 — Notas Coleopterologicas III. An. Soc. Ci. Arg. 148:281-291.
——1950 — Notas Coleopterologicas IV. l.c. 150:159-171.
——1951 — Scarabaeidae nuevos o poco conocidos II. MEPRA. 22(80):20-36, figs.
——1951 — Scarabaeidae nuevos o poco conocidos I. MEPRA 22(79):31-40, figs.
——1952 — Scarabaeidae nuevos o poco conocidos III. MEPRA 23(81/82): 53-118, figs.
——1953 — in Bol. Soc. Ent. Arg. 2:4.
——1954 — Scarabaeidae Neotropica. Neotropica 1:27-28.
——1954 — Fauna de los Parques Nacionales. Algunas Notas Entomologicas. Natura Bs. As. 1:59-74, figs.
MARTÍNEZ & PEREIRA — 1956 — Dois Gêneros novos de Canthonini Americanos — Pap. Avuls. 12:363:388, 28 figs.
OHAUS, F. — 1911 — Ueber die Untersuchung der Mundtheile bei den Lamellicornien. Deutsch. Ent. Zeitschr. pp. 681-684.
OLIVIER — 1789 — Entomologie ou Histoire Naturelle des Insectes, 1 Scarabaeus. 190 pp. 38 pls.
——1790 — Encyclopedie Methodique vol. 5:132-179.
——1797 — Encyclopedie Methodique Atlas 18: pls. 135-267.

OLSOUFIEFF, G. — 1935 — Note Critique sur l'Essai d'une Philogenie des Lamellicornes Coprophages. Ent. NachrBl. 9:32-35.
PAULIAN, R. — 1933 — Essai d'une Philogenie des Lamellicornes Coprophages. l.c. 7:107-109.
——1934 — Essai sur les Canthonides de la Region Australienne I. Bull. Soc. Ent. Fr. 39:275-288, figs.
——1935 — Essai sur les Canthonini de la Region Australienne II. l.c. 40: 114-125, figs.
——1938 — Contribution a l'Etude des Canthonides Americains I. Ann. Soc. Ent. Fr. 107:213-299, figs.
——1939 — Contribution a l'Etude des Canthonides Americains II. l.c. 108: 1-40, figs.
——1939 — Three new neotropical Coleoptera. Psyche 46:141-146, figs.
——1947 — Faune de l'Empire Français Coléoptères des Antilles 1.339 pp. figs.
PEREIRA, F. S. — 1949 — Scarabaeideos Americanos II. Arq. Mus. Paran. 7:231-246, 6 figs.
——1953 — Notas Sinonímicas. Dusenia 4:387-402, 12 figs.
PEREIRA & D'ANDRETTA — 1955 — The Species of Deltochilum of the Subgenus Calhyboma Kolbe. Rev. Brasil. Ent. 4:7-50, 112 figs.
PERINGUEY — 1901 — Descriptive Catalogue of the Coleoptera of South Africa (Lucanidae Scarabaeidae). Tr. S. Afr. Philos. Soc. 12: xii + 920 pp. pls. 1-9.
PESSÔA & LANE — 1941 — Coleopteros Necrofagos de interêsse médico Legal. Arq. Zool. 2:389-504 17 pls.
PREUDHOMME DE BORRE — 1886 — Liste des Lamellicornes Laparostictiques recueillis par feu Camile Volxem pendant son Voyage au Bresil et a La Plate en 1872, suivis de la Description des Espèces nouvelles. Ann. Soc. Ent. Belg. 30:103-120.
REDTENBACHER, L. — 1867 — Coleoptera. Reise Novara 2: iv + 249 pp. 5 pls.
REICHE — 1841 — Tableau d'une Division Systematique de la Tribu des Coprophages dans la Famille des Lamellicornes. Rev. Zool. pp. 211-213.
ROBINSON, P. M. — 1941 — Studies in the Scarabaeidae of North America I. Tr. Amer. Ent. Soc. 67:127-130.
——1948 — Studies in Scarabaeidae of North America IV. l.c. 74:29-36.
——1948 — Review of The Species of Canthon inhabiting the U.S. l.c. 74:83-99, pl. 1.
ROZE, J. A. — 1955 — Lista Preliminar de la Familia Scarabaeidae sensu Lato (Col.) de Venezuela. Bul. Mus. Ci. Nat. Venez. 1:39-63.
SAY, T. — 1839 — Descriptions of Coleopterous Insects collected in the late Expedition to the Rocky Mountains performed by Order of Mr. Calhoun, Secretary of War, Under the Command of Major Long. Journ. Ac. Nat. Sci. Philad. 3:139-216.
——1835 — Descriptions of new North American Coleopterous Insects and Observations on some already described. Boston Journ. Nat. Hist. 1(2):151-203.
SCHMIDT, A. — 1920 — Beitrag zur Kenntniss der Gattungen Canthon Hoffm. Sybax Boh. Aphodius. Ill. Simogenius Har. Ataenius Har. Arch. Naturg. 86(A9):114-147.
——1922 — 1. Bestimmunstabelle de mir Bekannten Canthon Arten.
2. Verbreitungsgebiete der Canthon Arten.
3. Neubeschreibungen von Canthon, Saprosites, Mendidius und Ataenius l.c. 88(A3):61-103.
SERVILLE — 1825 — Encyclopedie Methodique 10:346-364.
SHIPP — 1897 — On the Synonymy of the Genus Deltochilum. Ent. Nachr. 23(13):194-196.

SOLIER — 1849 — in Gay, Historia Fisica y Politica del Chile 5:285 pp.

STAIG, R. — 1931 — Fabrician Types of Insects in the Hunterian Collection at Glascow University. Col. 1:110 pp. 28 pls.

STURM, J. — 1843 — Catalog der Kaefer-Sammlung xii + 386 pp. 6 pls.

THON, T. — 1838 — Die Naturgeschichte in getrenen Abbildungen und mit ausfuehlicher. Beschreibung derselben. Leipsig. 490 pp., 131 pls.

VIGORS, N. A. — 1826 — Description of some rare, interesting or hitherto uncharacterized Subjects in Zoology. Zool. Journ 2:510-513, pl. 29.

VOET, J. E. — 1806 — Catalogus Systematicus Coleopterorum 1: 74 pls.
—— Catalogue Systematique des Coleopteres 1: 114 pp. 55 pls.
—— Sijstematische Naamlijst geslacht Insecten 1:111 pp. 55 pls.

WHITE — 1858 — Descriptions of unrecorded Species of Australian Coleoptera of the Families Carabidae, Buprestidae, Lamellicornia... Proc. Zool. Soc. Lond. pp. 117-123, pls. 68-69.

ÍNDICE

A

aberrans, Canthon, 93
Acromyrmex, 93
aequinoctialis, Canthon, 128
aequinoctialis, Glaphyrocanthon, 126, 128
aereus, Canthon, 119
aereus, Scybalocanthon, 115, 119
Afroharoldius, 93
Aganhyboma, 120, 121
Alloscelus, 93
Alouatta, 92
ambiguus, Acromyrmex, 93
Anamnesis, 120, 121
Ancona, 93
angularis, Canthon, 93
angustatus, Canthon, 155
angustatus, Geocanthon, 137, 151, 155, 156, 157
Anisocanthon, 95, 105, 108, 193
Arrow, 92
astyanax, Megathopa, 98
ateuchoides, Eudinopus, 97
Atta, 93

B

Balthasar, 91
bidens, Scarabaeus, 132
bimaculatus, Canthon, 144
bimaculatus, Geocanthon, 136, 144, 145, 146
bonariensis, Onthocharis, 93
bosquii, Dichotomius, 93
bradyporum, Trichillum, 92
Bradypus, 92
brasiliensis, Hyboma, 122
bridarollii, Glaphyrocanthon, 126, 129
brunneus, Callicebus, 92
burmeisteri, Deltochilum, 122

C

callosus, Canthon, 106, 107
Calhyboma, 121, 122
callosus, Nesocanthon, 106, 107
candezei, Canthon, 129
candezei, Glaphyrocanthon, 126, 129
candezei, Megathopa, 97
Canthochilum, 96, 134, 184
Canthon, 91, 96, 108, 109, 112, 134, 182, 184
Canthonella, 94, 99, 183
Canthonidia, 95
Canthotrypes, 94, 104, 183
catharinensis, Ipselissus, 99, *100,* 182
Chapin, 91
chlorizans, Pseudocanthon, 109
Coeloscelis, 112
Colonychus, 99
conformis, Canthon, 93
coloratus, Canthon, 159
coloratus, Geocanthon, 137, 151, *159,* 160, 161
Coprobius, 112
Coprocanthon, 125, 127
crenulipes, Deltochilum, 122
Cryptocanthon, 96, 181, 185
cyanocephalus, Canthon, 119
cyanocephalus, Scybalocanthon, 115, 119

D

darlingtoni, Canthon, 116
darlingtoni, Scybalocanthon, 114, 116
Deltepilissus, 96, 125, 184
deltochiloides, Megathoposoma, 97
Deltochilum, 96, 120, 121, 122, 184

Deltohyboma, 121, 122
dentipes, Deltochilum, 120, 121
dilaticollis, Uroxys, 93
diringshofeni, Deltochilum *122*, 182
dives, Canthon, 93
dytiscoides, Scarabaeus, 97

E
elegans, Canthon, 132
Eudactyles, 121
Eudinopus, 93, 96, 182
Euhyboma, 121, 122

F
felix, Canthon, 109
femoralis, Canthon, 148
femoralis, Coprobius, 148
femoralis, Geocanthon, 137, *148*, 149, 150
foveiventris, Canthon, 129
foveiventris, Glaphyrocanthon, 126, 129
fulgidus, Canthon, 111
fulgidus, Goniocanthon, 111
furcatum, Hyboma, 125
furvus, Canthon, 129
furvus, Glaphyrocanthon, 126, 129

G
Garbe, 92
Geocanthon, 96, *134*, 182, 185
Glaphyrocanthon, 96, 125, 127, 184
gibbosus, Scarabaeus, 125
Goniocanthon, 96, 109, 182, 184
gorgon, Uroxys, 92
granadensis, Canthon, 137
griseus, Bradypus, 92
gutierrezi, Geocanthon, 137, *151*, 153, 154
guyanense, Deltochilum, 122

H
Haroldius, 93
Hinton, 93
hirsuta, Canthonidia, 109
Holocanthon, 95, 108, 184
Hudsonias, Scarabaeus, 112, 113
hyalinus, Canthon, 92
Hyboma, 120, 125
Hybomidium, 121, 125

I
ibarra-grassoi, Geocanthon, 136, 138, *141*, 142
imitans, Canthon, 115
imitans, Scybalocanthon, 114, 115
infernalis, Canthon, 125
Ipselissus, 94, 99, 183
Ipsepilissus, 99

J
juvencus, Canthon, 127
juvencus, Glaphyrocanthon, 126, 127

K
kästneri, Canthon, 114
kelleri, Scybalocanthon, 114, *116*, 182
kolbei, Deltochilum, 93

L
laesus, Canthon, 166
Lagostomus, 108
lamprimus, Canthon, 133
lamprimus, Glaphyrocanthon, 127, 133
lanei, Megathopa, 98
latipes, Canthon, 93
lenkoi, Ipselissus, 100, *102*, 182
lituratus, Canthon, 93, 134
lunatus, Canthon, 105
lunatus, Pseudepilissus, 93, 105
luteicollis, Canthon, 177
luteicollis, Geocanthon, 137, 177, 179, 180

M
Macropocopris, 92
Macropus, 92
maculatus, Canthon, 119
maculatus, Scybalocanthon, 115, 119
marmoratus, Glaphyrocanthon, 126, *129*, 182
mateui, Holocanthon, 108
maximus, Lagostomus m., 93, 108
Megathopa, 94, 97, 98, 182
Megaponcrophilus, 93
Megathoposoma, 94, 97, 182
Meghyboma, 121
metallicus, Canthon, 133
mexicanum, Deltochilum, 122
minutum, Sinapisoma, 105
moniliatus, Canthon, 114, 115
moniliatus, Scybalocanthon, 114, 115
Monrós, 108
muticus, Canthon, 93

N
Nesocanthon, 95, 105, 182, 183
nigriceps, Canthon, 119
nigriceps, Scybalocanthon, 115, 119
nitidicollis, Canthon, 177
nitidicollis, Scybalocanthon, 178

O
oakleyi, Canthochilum, 134
oberthüri, Canthotrypes, 104
obliquatus, Copris, 132
obscurus, Canthon, 128
obscurus, Glaphyrocanthon, 126, 128
obsoletus, Ateuchus, 133
ochropus, Canthon, 148
ohausi, Canthon, 155
oliverioi, Geocanthon, 137, 159, *163*, 164, 165, 182
Olsoufieff, 91, 92
opacus, Canthon, 93

opatroides, Streblopus, 99
Opiocanthon, 96, 185
Ontherus, 93
orbiculare, Deltochilum, 121

P
Paracanthon, 96, 134, 184
paraguayanus, Canthon, 93
Parahyboma, 121, 181
paradoxus, Cryptocanthon, 181
parva, Canthonella, 99
patagonicus, Scybalophagus, 104
Paulian, 91, 92
Peltecanthon, 94, 98, 182
perplexus, Canthon, 109
perplexus, Pseudocanthon, 109
pilluliformis, Canthon, 133
pilluliformis, Glaphyrocanthon, 127, 129, 133
pinopterus, Canthon, 114
planus, Pseudepilissus, 105
politus, Canthon, 137
politus, Geocanthon, 136, *137,* 139, 141, 148
Ponerotrogus, 93
proseni, Glaphyrocanthon, 92, 126, 128
Pseudepilissus, 95, 105, 183
Pseudocanthon, 95, 109, 184
punctatostriata, Megathopa, 98
pygidialis, Canthon, 119
pygidialis, Scybalocanthon, 114, 116, 119
pygmaeus, Canthon, 99
pygmaeum, Deltochilum, 108

Q
quadriguttatus, Canthon, 92
quadriguttatus, Glaphyrocanthon, 126, 132
quadriguttatus, Scarabaeus, 132
quadrimaculatus, Canthon, 132
quadrimaculatus, Glaphyrocanthon, 127, 132
quinquemaculatus, Canthon, 93

R
raripilus, Canthon, 127
rubrescens, Canthon, 136, 166
rubrescens, Geocanthon, 93, 137, *166,* 168, 169
rubripenne, Hyboma, 121
Rubrohyboma, 120, 121
rubromaculatus, Canthon, 109
rufocoeruleus, Glaphyrocanthon, 125, 127
rugosus, Scybalocanthon, 115

S
sanguineomaculata, Tetraechma, 93, 108
scabriusculum, Deltochilum, 93
scrutator paraguayanaus, Canthon, 93
Scybalocanthon, 184
Scybalophagus, 94, 96, 104, 114, 183
securus, Canthon, 129
securus Glaphyrocanthon, 126, 129
semiopacus, Canthon, 170
semiopacus, Geocanthon, 137, 159, *170,* 172, 173
sericans, Canthon, 108
sericeum, Deltochilum, 93
sexpilotus, Canthon, 114
signifer, Canthon, 107
signifer, Nesocanthon, 106, 107
silphoides, Epilissus, 99
silphoides Ipselissus, 99, 101
simulans, Glaphyrocanthon, 126, 128
Sinapisoma, 94, 104, 183
smaragdulus, Ateuchus, 111
smaragdulus, Coprobius, 111
smaragdulus, Goniocanthon, 111
smaragdulus, Scarabaeus, 111
speculifer, Canthon, 111
staigi, Peltecanthon, 93, 98
Stenodactylus, 97
Streblopoides, 99
Streblopus, 94, 99, 102
Strophocheilus, 92
subhyalinus, Canthon, 132
subhyalinus, Glaphyrocanthon, 126, 132
submetallicum, Hyboma, 122

T
Telhyboma, 120, 121
terrestris, Tapirus, 92
Tetraechma, 95, 108, 182, 184
Tetraodontides, 125
travassosi, Deltepilissus, 125
trichonotulus, Paracanthon, 134
trisignatum, Deltochilum, 121

U
uniplagiatus, Canthon, 119

V
variabilis, Glaphyrocanthon, 125, 127, 131
vianai, Xenocanthon, 108
villosa, Megathopa, 98, 115
violaceus, Nesocanthon, 106, 107
violaceus, Scarabaeus, 107
virens, Canthon, 93
viridicatus, Onthophagus, 133
viridis, Canthon, 133
viridis, Copris, 133
viridis, Glaphyrocanthon, 127, 133
vulcanoae, Geocanthon, 137, *174,* 176, 178, 182

X
Xenocanthon, 95, 105, 108, 183
xanthurus, Pseudocanthon, 109

Z
zischkai, Scybalocanthon, 114, 116

Rev. Brasil Ent. 6:193-268 - 10-XII-1956 - São Paulo

CATALOGUE OF THE FAMILY *SYRPHIDAE* IN THE NEOTROPICAL REGION

(Diptera)

BY

C. L. Fluke (*)

This catalogue was started nearly forty years ago as a supplement to Aldrich's (1905) Catalogue of North America Diptera. At first the literature was limited to North American *Syrphidae,* but because of a later interest in South American species, the catalogue was enlarged to include the Neotropical Region. Previous catalogues by Williston (1886), Kertész (1910), Stuardo (1946), and others are not quoted since all species cited by these authors have been included.

Faunal lists and incidental references to distribution are not recorded. Economic and biological papers generally are also not listed. Many references from other regions to common species found in the neotropical area and references to species included in keys only are omitted.

A few important general references are given at the beginning, not to be considered complete, but those that will prove helpful to the new student of the family. The works of Curran, Hull, Shannon, Verrall, and Williston are fundamentally important in any serious study of the family.

There are a few original citations I have been unable to locate, all in the genus *Baccha.* Hull in his *Baccha* review (1949) credits a species *persimilis* to Williston and so illustrates it. As far as I have been able to determine, Williston described only one *persimilis,* a *Volucella.* Other citations not found are *B. celia, B. oenone,* and *B. stipa,* all Hull's species.

I have not made any attempt to synonomize the genera, or for that matter the species, except in a few cases where there is little

(*) University of Wisconsin.

doubt abou the synonomy. Subgenera are not prominently displayed but I believe all of them have been listed. Meigen's 1800 names are not recognized. I do not propose to go into a discussion of this controversial subject but am hopeful that if the International Comission rules on the Sabrosky (1952) proposal, either favorably or unfavorably, that Dipterists everywhere will follow the Comission's ruling.

The unsatisfactory divisions of the family into subfamilies has persuaded me to omit these catagories. Curran, Goffe, Hull, Shannon, and Shiraki have all recognized subfamily groups but they are not in agreement. I feel that genitalia studies are needed to help in an understanding of the higher categories.

There are 107 genera in the neotropical region with more than 30 subgenera. Several of the larger genera, *Volucella, Eristalis,* etc. are greatly in need of revision and it is hoped that this catalogue may help to stimulate interest in these and other genera.

Exclusive of the "Species Incertae Sedis" there are 1508 neotropical *Syrphidae.* Of these Curran has described 296 and Hull 394 or a total of 690, nearly 46 per cent. Hull has described 122 species of *Baccha* and Curran 69, a total of 191 or 70 per cent. These two authors have also described more than 50 per cent of the 274 *Volucellas* and nearly 70 per cent of the *Microdons.*

Neotropical *Syrphidae* described by Curran and Hull:

GENERA	*Curran*	*Hull*
Mesograpta	17	53
Baccha	69	122
Microdon	41	29
Volucella	81	70
Eristalis	14	23
Meromacrus	4	15
All Others	74	82
Totals	296	394

There are 100 species whose generic affiliations are in doubt and they are listed at the end of the catalogue. I am well aware that others in the catalogue possibly should be included in this list. Many of the older, never recognized names, where the types are not in existence should be dropped since their descriptions are entirely inadequate for recognition.

THE LOCATION OF TYPE SPECIMENS

It was hoped at first to indicate the location of all types and an early effort was made to include them. The plan was dropped, however, as it was a hopeless task and one that would serve no

useful purpose since many of the recent types are currently listed in private collections. Many undoubtedly, will eventually be deposited in leading museums.

The location of all of the types is, of course, not known and only general locations are indicated here.

CURRAN — American Museum of Natural History, New York City.

ENDERLEIN — I have been unable to locate these, presumably somewhere in Germany or Hungary.

FLUKE — Nearly all in the American Museum of Natural History.

GIGLIO-TOS — University of Torino, Italy.

HULL — Many in his private collection at the University of Mississippi; some in the American Museum, British Museum (London), National Museum at Washington, D.C., Vienna Museum, and others scattered. Hull's types from the Fluke Collection are in the American Museum of Natural History. Hull has not at this writing indicated the disposition of his large collection.

LOEW — Some in the Museum of Comparative Zoology, Cambridge, Massachusetts.

PHILIPPI — University of Chili, Santiago.

SHANNON — National Museum at Washington, D.C., or the British Museum, London. The Shannon and Aubertin types are probably all in the British Museum.

VAN DER WULP — Museum in Amsterdam, Netherlands.

WILLISTON — Some of his types will be found at the National Museum in Washington, D.C. and some in the American Museum in New York City.

Many of the types of Austen, Bigot, and Walker are undoubtedly in the British Museum in London.

I wish to acknowledge the efforts of Esther Adank Frank in making this catalogue possible. Her contribution was outstanding in helping to orient, assemble, check, and type the manuscript. To her I owe my heartfelt thanks.

I am also indebted to Dr. Martin Aczél for encouragement in preparation of the catalogue; to Dr. C. H. Curran and Miss Carolyn Gordon of the American Museum for aid in locating references and to Mr. Yale Sedman for help in numerous ways.

Madison, Wisconsin — September, 1953

GENERAL REFERENCES

1886 — WILLISTON, S. W. — Catalog of the South American *Syrphidae,* Trans. Amer. Ent. Soc. *13*:308-324.

1886 — WILLISTON, S. W. — Synopsis of North American *Syrphidae,* Bul. U. S. Nat. Mus. *31*.

1891 — ARRIBÁLZAGA, F. L. — Dipterología argentina. *Syrphidae.* — An. Soc. Cient. Argentina, Buenos Aires *32*:80-99, 118-131, 194-202, 247-256, 307-314.

1891 — WILLISTON, S. W. — Biologia Centr. Amer., Dipt. *3*.

1901 — VERRALL, G. H. — British Flies *8,* London.

1910 — COQUILLETT, D. W. — Type Species of North Amer. Genera of Diptera, Proc. U. S. Nat. Mus. *37*:499-622.

1910 — KERTÉSZ, C. — Catalogus Dipterorum *7*:1-367.

1921-22 — SHANNON, R. C. — A Reclassification of the Subfamilies and Genera of North American *Syrphidae,* Bul. Brooklyn Ent. Soc. *16* and *17*.

1933 — SHANNON, R. C. and D. AUBERTIN — Diptera of Patagonia and South Chile *6*(3), British Museum.

1934 — CURRAN, C. H. — The Families and Genera of North American Diptera, Ballou Press.

1946 — STUARDO, C. — Catalog of the Diptera of Chile, Santiago 122-130.

1947 — GOFFE, Capt. E. R. — The Wing Venation of *Syrphidae,* Ent. Mont. Mag. *83*:225-239.

1949 — HULL, F. M. — The Morphology and Inter-relationships of the Genera of Syrphid Flies, Recent and Fossil. Trans. Zool. Soc. London *26*(4):257-408. Illus.

1949 — SHIRAKI, T — Classification on the *Syrphidae.* Mushi *20,* part. 8: 59-72.

1952 — GOFFE, Capt. E. R. — An Outline of a Revised Classification of the *Syrphidae* on Phylogenetic Lines, Trans. Soc. Brit. Ent. *11*:97-125.

Genus *SYRPHUS* Fabricius

1775. *Syrphus* Fabricius, Syst. Ent.: 762 (type *ribesii* Linnaeus).
1822. *Syrphus* Meigen, Syst. Beschr. 3: 274.
1841. *Syrphus* Neuman, Hist. Ins. 226.
1862. *Syrphus* Schiner, Fauna Austr. 300.
1875. *Syrphus* Osten Sacken, Boston Soc. Nat. Hist. 18:135.
1886. *Syrphus* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:66.
1891. *Syrphus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:14.
1891. *Syrphus* Arribálzaga, Ann. Soc. Cient. Argentina 32:69.
1901. *Syrphus* Verrall, Brit. Flies 8:321.
1905. *Syrphus* Aldrich, Cat. Dipt. 363.
1910. *Syrphus* Osburn, Jour. N. Y. ent. Soc. 18:58.
1916. *Syrphus* Shannon, Proc. Biol. Wash. 29:199.
1921. *Syrphus* Curran, Can. Ent. 53:152.
1924. *Syrphus* Curran, Kans. Univ. Sci. Bul. 15:90.
1930. *Syrphus* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 61:56.
1933. *Syrphus* Fluke, Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 28:65.
1933. *Syrphidis* Goffe, Trans. Ent. Soc. S. Eng. 8:77.
1942. *Syrphus* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:2.
1943. *Syrphus* Goffe, Ent. Mont. Mag. 79:202.
1945. *Syrphus* Frey, Notulae Entom. 25:160.
1949. *Syrphus* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:284.
1950. *Syrphus* Fluke, Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:138 & 143.

Region worldwide.

Syrphus columbianus Rondani

1863. *Syrphus columbianus* Rondani, Arkivo perba Zool. 3:11.

Colombia; Costa Rica; Peru.

Syrphus diversus Williston

1891. *Syrphus diversus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:16, fig.
1905. *Syrphus diversus* Aldrich, Cat. Dipt. 365.

Mexico

Syrphus flavigaster Hull

1944. *Syrphus flavigaster* Hull, Ann. Mag. Nat. Hist. (11)11:51.

South America: Amazons.

Syrphus octomaculatus Walker

1837. *Syrphus octomaculatus* Walker, Trans. Linn. Soc. London 17:344.
1842. *Syrphus gayi* Macquart, Dipt. Exot. 2:90.

1852. *Syrphus gayi* Blanchard, Gay's Hist. fis. polit. Chile Zool. 7:409.
1865. *Syrphus poecilogaster* Philippi, Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:747.
1891. *Syrphus octomaculatus* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:72.
1891. *Syrphus patagonus* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:115.
1927. *Syrphus gayi* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:27.
1933. *Syrphus octomaculatus* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:125.
1942. *Syrphus gayi?* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:3, fig.
1950. *Syrphus octomaculatus* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:440.

Argentina; Chile.

Syrphus phaeostigma Wiedemann

1830. *Syrphus phaeostigma* Wiedemann, Auss. Zweif. Ins. 2:130.
1891. *Syrphus ? ribesii* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:71.
1942. *Syrphus phaeostigma* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:2, fig. 3.

Brazil: Nova Teutonia, Rio de Janeiro; Argentina: Tucumán.

? *Syrphus ribesii* (Linneaus)

1785. *Musca ribesii* Linneaus, Syst. Nat. 10:539.
1891. *Syrphus ribesii* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:17.
1891. *Syrphus ribesii* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:71.
1892. *Syrphus ribesii* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:27.
1905. *Syrphus ribesii* Aldrich, Cat. Dipt. 367.

? Mexico; Argentina.

Syrphus sexmaculatus Macquart

1849. *Syrphus sexmaculatus* Macquart, Dipt. Exot. Supp. 4:153.
1852. *Syrphus sexmaculatus* Blanchard, Gay's Hist. fis. y. polit. Chile 7:411.
1933. *Syrphus sexmaculatus* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia and S. Chile 6:123.

Chile.

Syrphus shorae Fluke

1891. *Syrphus bisinuatus* Williston (not Palma), Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:17.
1892. *Syrphus bisinuatus* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:28.
1905. *Syrphus bisinuatus* Aldrich, Cat. Dipt. 365.
1914. *Syrphus bisinuatus* Hine, Ohio Nat. 14:337.
1942. *Syrphus willistoni* Fluke (not Cockerell), Amer. Mus. Novit. 1201:3, fig. 2.
1950. *Syrphus shorae* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:440.

Argentina; Chile; Ecuador; Colombia; Mexico; Panama; Guatemala.

Syrphus similis Blanchard

1852. *Syrphus similis* Blanchard, Hist. de Chile, Zool. 7:410.
1914. *Syrphus similis* Hine, Ohio Nat. 14:337.
1927. *Syrphus reedi* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:27.
1933. *Syrphus similis* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:126.
1942. *Syrphus similis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:3.

Argentina; Brazil; Chile.

Syrphus simplex Loew

1861. *Syrphus simplex* Loew, Wien. Ent. Monatschr. 5:40.
1865. *Syrphus simplex* Loew, Centur. 6:43.
1886. *Syrphus simplex* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:87.

Cuba: San Domingo.

Syrphus vitripennis Meigen

1822. *Syrphus vitripennis* Meigen, Syst. Beschr. 3:308.
1827. *Syrphus vitripennis* Macquart, Soc. Sci. Lille, 247.
1827. *Syrphus topiarius* Meigen, Syst. Beschr. 3:305.
1827. *Syrphus topiarius* Macquart, Soc. Sci. Lille, 241.
1834. *Syrphus vitripennis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. 2:538.
1838. *Scaeva vitripennis* Zetterstedt, Ins. Lapp. 602.
1838. *Scaeva confinus* Zetterstedt, Ins. Lapp. 602.
1843. *Scaeva vitripennis* Zetterstedt, Dipt. Scand. 2:708.
1851. *Syrphus vitripennis* Walker, Ins. Brit. 1:288.
1857. *Syrphus vitripennis* Rondani, Dipt. Ital. Prodr. 2: 126.
1857. *Syrphus vitripennis* Schiner, Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 7:341.
1901. *Syrphus vitripennis* Verrall, Brit. Flies 8:370.
1942. *Syrphus vitripennis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:3.

Mexico: Mexico City.

Genus *CALLISYRPHUS* Frey

1945. *Callisyrphus* Frey, Notulae Entom. 25:154 (= *Calliscaeva* Frey, page 171) (type *rubricosus* Wiedemann).

Region neotropical.

Callisyrphus rubricosus (Wiedemann)

1830. *Syrphus rubricosus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:137.
1945. *Callisyrphus rubricosus* Frey, Notulae Entom. 25:154.

Brazil.

Genus *DASYSYRPHUS* Enderlein

1918. *Conosyrphus* Matsumura (not Frey), Jour. Coll. Agr. Sapporo 8:11.
1937. *Dasysyrphus* Enderlein, Sitzungs. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 228 (type *albostriatus* Fallen).
1944. *Syrphella* Goffe, Ent. Mont. Mag. 80:129.
1946. *Dasysyrphus* Goffe, Jour. Brit. Ent. 3:23.
1949. *Syrphus* (*Dasysyrphus*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:285.
1950. *Dasysyrphus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:142 and 147, figs.

Worldwide.

Dasysyrphus lotus (Williston)

1886. *Syrphus lotus* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:75.
1891. *Syrphus lotus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:16.

1905. *Syrphus lotus* Aldrich, Cat. Dipt. 366.
1924. *Syrphus lotus* Curran, Kans. Univ. Sci. Bul. 15:92 and 180, fig.
1933. *Metasyrphus lotus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts. & Lett. 28:108.
1942. *Metasyrphus lotus* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:3.
1950. *Dasysyrphus lotus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40: 148, fig.

Mexico; Ecuador; Western U.S.A.

Genus *METASYRPHUS* Matsumura & Adachi

1917. *Metasyrphus* Matsumura and Adachi, Ent. Mag. Japan 2 (type *corollae* Fabricius).
1933. *Metasyrphus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 28:77.
1937. *Posthosyrphus* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 204.
1943. *Metasyrphus* Goffe, Ent. Mont. Mag. 80:202.
1949. *Metasyrphus* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26: 285.
1950. *Metasyrphus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:141.

Worldwide?

Metasyrphus golbachi Fluke

1950. *Metasyrphus* (*Posthosyrphus*) *golbachi* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:447, figs.

Argentina: Tucumán, La Rioja; Brazil: São Paulo, Paraná (Mig. Lillo Foundation).

Metasyrphus wiedemanni (Johnson)

1830. *Syrphus americanus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:129.
1875. *Syrphus americanus* Osten Sacken, Proc. Bost. Soc. Nat. Hist. 18:145.
1886. *Syrphus americanus* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:82.
1891. *Syrphus americanus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:15.
1905. *Syrphus americanus* Aldrich, Cat. Dipt. 364.
1913. *Syrphus americanus* Metcalf, Ohio Biol. Sur. 1:55.
1919. *Syrphus wiedemanni* Johnson, Can. Ent. 51:32.
1933. *Metasyrphus wiedemanni* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 28:84, fig.
1937. *Posthosyrphus americanus flavipes* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf Fr. Berlin :205.
1950. *Metasyrphus* (*Posthosyrphus*) *wiedemanni* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Colombia; Middle America; North America.

Genus *EPISYRPHUS* Matsumura

1917. *Episyrphus* Matsumura, Ent. Mag., Kyoto. 3:16 (type *balteatus* DeGeer).
1944. *Episyrphus* Goffe, The Entom. 77:3.
1949. *Epistrophe* (in part) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:294.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) Fluke, Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:139 and 145, fig.

1952. *Episyrphus* Goffe, Trans. Soc. Brit. Ent. 11:123.

Regions: palaearctic, nearctic, neotropical, oriental.

Episyrphus altissimus (Fluke)

1942. *Epistrophe altissima* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:10, fig. 17.
1949. *Epistrophe* (*Metepistrophe*) *altissima* as *remigis* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:939.
1950. *Stenosyrphus* (*Metepistrope*) *altissimus* as *remigis* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145.
1951. *Stenosyrphus* (*Metepistrophe*) *altissimus* Fluke, Ent. News 62:217.

Ecuador:

Episyrphus amplus (Fluke)

1942. *Epistrophe ampla* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:6, fig. 7.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *amplus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145.

Brazil: Nova Teutonia, São Paulo; Argentina: Tucumán; Paraguay; Paso Yobai.

Episyrphus armillatus (Fluke)

1942. *Epistrophe armillata* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:12, figs. 23, 24.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *armillatus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145, fig.

Ecuador: Hda. Talahua, Bolivar.

Episyrphus diversifasciatus (Knab)

1914. *Syrphus diversifasciatus* Knab, Ins. Insc. Mens. 2:151.
1921. *Syrphus rubripleuralis* Curran, Can. Ent. 53:173.
1924. *Stenosyrphus diversifasciatus* Curran, Ent. Americana 15:15, fig. 1.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *diversifasciatus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145, fig.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *diversifasciatus meridionalis* Fluke, Acta. Zool. Lill. 9:446, figs.

Argentina: Tucumán (Lacavera); North America.

Episyrphus golbachi Fluke

1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *golbachi* Fluke, Acta. Zool. Lill. 9:441, fig.

Argentina: Tucumán (Mig. Lillo Foundation).

Episyrphus hermosus (Hull)

1941. *Fazia hermoza* Hull, Psyche 48:45.
1942. *Epistrophe hermosa* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:8, fig. 14.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *hermosa* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145, fig.

Brazil: Rio de Janeiro, Tijuca, Nova Teutônia.

Episyrphus lanei Fluke

1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *lanei* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:444, fig.

Brazil: São Paulo, Rio de Janeiro (Dept. Zool. de São Paulo).

Episyrphus laxus (Osten Sacken)

1875. *Didea laxa* Osten Sacken, Bul. Buffalo Soc. Nat. Sci. :56.
1878. *Didea laxa* Osten Sacken, Cat. Dipt., 2nd ed. :245.
1886. *Didea laxa* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:90, fig.
1891. *Didea laxa* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:78.
1905. *Didea laxa* Aldrich, Cat. Dipt. 363.
1925. *Didea laxa* and var. *surphoides* Hull, Ann. Ent. Soc. Amer. 18:278.
1933. *Metasyrphus laxus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 28:90.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *laxus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145.

Mexico; North America.

Episyrphus opacus Fluke

1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *opacus* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:443, figs.

Ecuador: Mt. Tungurahua, Banos (Amer. Mus.).

Episyrphus pteronis (Fluke)

1942. *Epistrophe pteronis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:5.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *pteronis* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145, fig.

Ecuador: Volcan Tungurahua, Bolivar.

Episyrphus trabis (Fluke)

1942. *Epistrophe trabis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:5, fig. 6.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *trabis* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:145, fig.
1950. *Stenosyrphus* (*Episyrphus*) *trabis* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:446.

Ecuador: Volcan Tungurahua, Imbabura, Pichincha (Amer. Mus.); Argentina: Tucumán.

Genus *EPISTROPHE* Walker

1852. *Epistrophe* Walker, Ins. Saund. Dipt. 3:242 (type *grossulariae* Meigen).
1923. *Stenosyrphus* Curran, Can. Ent. 55:59.
1924. *Epistrophe* and *Stenosyrphus* Curran, Kans. Univ. Sci. Bul. 15:94.
1935. *Epistrophe* Fluke, Ent. Amer. 15 (n.s.):1-57.
1936. *Epistrophe* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:13.
1942. *Epistrophe* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:6.
1944. *Epistrophe* Goffe, Entom. 77:1.
1945. *Epistrophe* Frey, Notulae Entom. 25:164.

1949. *Epistrophe* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:292.
1950. *Epistrophe* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:138, figs.
Regions: neotropical, ethiopian, holarctic.

Epistrophe aequilineata Hull

1945. *Epistrophe aequilineata* Hull, Proc. New Eng. Zool. Club 23:71.
Cuba: Pico Turquino (Mus. Comp. Zool).

Epistrophe decipiens (Williston)

1891. *Syrphus decipiens* Williston, Biol. Centr. Amer. Dipt. 3:18.
1942. *Epistrophe decipiens* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:7, fig. 11.
Brazil; Mexico: Guerrero.

Epistrophe erratica (Williston)

1888. *Syrphus erraticus* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:264.
1942. *Epistrophe erratica* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:7, fig. 10.
Brazil: Chapada; Peru.

Epistrophe flukei (Curran)

1936. *Allograpta flukei* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:13.
1942. *Epistrophe flukei* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:13.
Cuba.

Epistrophe funeralia Hull

1944. *Epistrophe funeralia* Hull, Psyche 51:27.
Jamaica: New Castle.

Epistrophe sexmaculata (Palisot de Beauvois)

1805. *Syrphus sexmaculata* Palisot de Beauvois, Ins. Rec. Afrique & Amer. 221, fig.
1878. *Syrphus sexmaculata* Osten Sacken, Cat. Dipt. 124.
1905. *Syrphus sexmaculata* Aldrich, Cat. Dipt. 367.
Cuba: San Domingo.

Epistrophe virga Fluke

1942. *Epistrophe virga* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:7, fig. 9.
Ecuador: Cuicocha, Imbabura.

Epistrophe volcana Fluke

1942. *Epistrophe volcana* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:6, fig. 8.
Ecuador; Panama: El Volcan, Chiriqui.

Genus *STENOSYRPHUS* Matsumura

1917. *Stenosyrphus* Matsumura, Ent. Mag. Japan 3:14 (type *lasiophthalmus* Zetterstedt).
1924. *Stenosyrphus* (and *Epistrophe*) Curran, Kans. Univ. Sci. Bul. 15:94.
1942. *Epistrophe* (in part) Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:4.
1949. *Epistrophe* (in part) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:292.
1950. *Stenosyrphus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:139 and 144.
1952. *Stenosyrphus* Goffe, Trans. Soc. Brit. Ent. 11:123.

Regions: nearctic, palaearctic, neotropical.

Stenosyrphus argentipilus (Fluke)

1942. *Epistrophe argentipila* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:13, fig.
1950. *Stenosyrphus* (*Metepistrophe*) *argentipila* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:140 and 145, figs.
1951. *Epistrophe argentipila* Fluke, Ent. News 62:218.

Ecuador (Amer. Museum); Argentina: La Rioja.

Stenosyrphus caldus (Walker)

1852. *Syrphus caldus* Walker, Dipt. Saunders :232.
1937. *Epistrophe biarcuata* Fluke, Amer. Mus. Novit. 941:4.
1942. *Epistrophe caldus* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:8.
1950. *Stenosyrphus* (*Mercurymyia*) *caldus* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Brazil: Nova Teutônia, São Paulo; Argentina: Tucumán.

Stenosyrphus jactator (Loew)

1861. *Syrphus jactator* Loew, Wien. Ent. Monatschr. 5:40.
1865. *Syrphus jactator* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 6:46.
1905. *Syrphus jactator* Aldrich, Cat. Dipt. 366.
1914. *Ocyptamus jactator* Knab, Ins. Insci. Mens. 2:151.
1942. *Epistrophe jactator* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:15, fig. 33.
1950. *Stenosyrphus* (*Mercurymyia*) *jactator* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Florida; Cuba: Havana.

Stenosyrphus remigis (Fluke)

1942. *Epistrophe remigis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:9, fig.
1949. *Epistrophe* (*Metepistrophe*) *remigis* Hull, as *altissimus*, Trans. Zool. Soc. London 26:293.
1950. *Stenosyrphus* (*Metepistrophe*) *remigis* Fluke, as *altissimus*, Trans. Wis. Sci., Arts & Lett. 40:140 and 145, fig.
1951. *Epistrophe remigis* Fluke, Ent. News 62.217.

Ecuador (Amer. Museum).

Genus *ALLOGRAPTA* Osten Sacken

1876. *Allograpta* Osten Sacken, Bul. Buff. Soc. Nat. Hist. 3:49 (type *obliqua* Say).

1886. *Allograpta* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:96.
1905. *Allograpta* Aldrich, Cat. Dipt. 368.
1927. *Allograpta* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:24.
1928. *Allograpta* Curran, New York Acad. Sci. (1)11:36.
1933. *Allograpta* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:130.
1936. *Allograpta* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:12.
1937. *Chasmia* and *Allograpta* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 213 and 215.
1942. *Allograpta* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:15.
1949. *Epistrophe* (*Allograpta*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:293.
1950. *Allograpta* Fluke, Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:141.

Regions: neotropical and nearctic.

Allograpta alta Curran

1936. *Allograpta alta* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:15.
1937. *Allograpta flavomaculata* Hull, Wash. Acad. Sci. 27:169.
1942. *Epistrophe alta* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:14, fig. 31.
1950. *Allograpta alta* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146.

Colombia: Popayan; Ecuador: Banos, Juives.

Allograpta aperta Fluke

1942. *Allograpta aperta* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:19, fig. 48.

Br. Guiana: Kaieteur, Savannah.

Allograpta bilineata Enderlein

1937. *Allograpta bilineata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 220.

Argentina: Buenos Aires.

Allograpta bilineella Enderlein

1937. *Allograpta bilineela* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 219.

Colombia: Cordillieren.

Allograpta browni Fluke

1942. *Allograpta browni* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:17, figs. 41, 42, 43.

Ecuador: Cuicocha, Imbabura.

Allograpta colombia Curran

1925. *Allograpta colombia* Curran, Ann. Mag. Nat. Hist. (9)16:349.
1942. *Epistrophe colombia* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:12, figs. 25, 26.
1949. *Epistrophe* (*Metallograpta*) *colombia* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:293.

1950. *Allograpta colombia* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Colombia; Brazil; Ecuador: Banos, Pichincha, Cuenca; Argentina: Tucumán, Salta.

Allograpta cubana Curran

1932. *Allograpta cubana* Curran, Amer. Mus. Novit. 519:3.
1942. *Allograpta cubana* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:17, fig. 39.

Cuba

Allograpta delimbata Enderlein

1937. *Allograpta delimbata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 224.

Colombia: Bogota.

Allograpta duplofasciata Enderlein

1937. *Allograpta duplofasciata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 217.

Mexico.

Allograpta exotica (Wiedemann)

1830. *Syrphus exoticus* Wiedemann, Auss. Zweif. Ins. 2:136.
1877. *Allograpta fracta* Osten Sacken, Bul. U. S. Geol. & Geog. Surv. Terr. (2)3:331.
1883. *Allograpta fracta* Van der Wulp, Tijds. v. Entom. 26:2, fig.
1886. *Allograpta fracta* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:97.
1891. *Allograpta fracta* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:20.
1891. *Mesogramma fracta* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:65 and 260.
1892. *Allograpta fracta* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:41.
1905. *Allograpta fracta* Aldrich, Cat. Dipt. 368.
1919. *Allograpta fracta* Davidson, Can. Ent. 52:235, figs.
1926. *Allograpta exotica* Curran, Can. Ent. 58:112.
1937. *Allograpta exotica* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 216.
1942. *Allograpta exotica* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:19, fig. 47.

Region neotropical.

Allograpta falcata Fluke

1942. *Allograpta falcata* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:16, fig. 36.

Venezuela: Mt: Duida; Colombia: Putamayo River; Brazil: Nova Teutônia; Ecuador: Banos; Argentina: Tucumán.

Allograpta fasciata Curran

1932. *Allograpta fasciata* Curran, Amer. Mus. Novit. 519:4.
1936. *Fazia fasciata* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:13.

1937. *Chasmia fasciata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 214.
1942. *Epistrophe fasciata* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:13, figs.
1950. *Allograpta fasciata* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Ecuador; Peru.

Allograpta flavibucca Enderlein

1937. *Allograpta flavibucca* and var. *interrupta* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 216.

Argentina: Buenos Aires; Colombia: Bogota; Brazil; Paraguay.

Allograpta flukei Curran

1936. *Allograpta flukei* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:13.

Cuba: Loma del Gato, Sierra del Cobre, Oriente.

Allograpta fuscisquama Curran

1927. *Allograpta fuscisquama* Curran. Amer. Mus. Novit. 245:4.
1942. *Allograpta fuscisquama* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:16, fig. 35.

West Indies: Puerto Rico, St. Thomas Mona Islands.

Allograpta geminata Fluke

1942. *Allograpta geminata* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:16, fig. 34.

Ecuador: Santa Ines, Rio Pastaza.

Allograpta harlequina Hull

1949. *Allograpta harlequina* Hull, Bul. Brookyln Ent. Soc. 44:76.

Chile: Santiago.

Allograpta hastata Fluke

1942. *Allograpta hastata* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:17, fig. 37.

Brazil: São Paulo.

Allograpta hians (Enderlein)

1937. *Chasmia hians* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 213.

Mexico.

Allograpta hortensis (Philippi)

1865. *Syrphus hortensis* Philippi, Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:746.
1891. *Allograpta hortensis* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:68.
1927. *Allograpta hortensis* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:24.
1933. *Allograpta hortensis* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:131, fig.

1937. *Allograpta hortensis* and vars. *bimaculata* and *quadrimaculata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 223.
1942. *Allograpta hortensis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:20, fig. 50.
1950. *Allograpta hortensis* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:440.

Argentina: Neuquén; Chile: Santiago.

Allograpta limbata (Fabricius)

1805. *Scaeva limbata* Fabricius, Syst. Antl. 10:251.
1830. *Syrphus limbatus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:133.
1886. *Sphaerophoria* (*?*) *limbata* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:312.
1905. *Syrphus limbatus* Aldrich, Cat. North Amer. Dipt: 366.
1937. *Allograpta limbata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 217.

West Indies; Brazil: São Paulo, Curitiba.

Allograpta luna (Fluke)

1942. *Epistrophe luna* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:8, figs. 12, 13.
1950. *Allograpta luna* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Ecuador: Minza Chica, Volcan Tungurahua, Bolivar.

Allograpta micrura (Osten Sacken)

1877. *Sphaerophoria micrura* Osten Sacken, Western Dipt.: 330.
1884. *Sphaerophoria picticauda* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 102.
1886. *Sphaerophoria micrura* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:107.
1891. *Sphaerophoria micrura* and *picticauda* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:21.
1892. *Sphaerophoria micrura* and *picticauda* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43: 33 and 34.
1905. *Sphaerophoria micrura* and *picticauda* Aldrich, Cat. Dipt. 373.
1936. *Allograpta micrura* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:12.
1936. *Allograpta picticauda* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:12.
1937. *Chasmia micrura* and *exotica* (*picticauda*) Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 214 and 216.
1937. *Allograpta micrura* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 221.
1942. *Epistrophe micrura* and *picticauda* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201: 14, fig. 32.
1950. *Allograpta micrura* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Honduras; Guatemala; Ecuador: Sucua, Macas; Mexico: Mexico City.

Allograpta mu (Bigot)

1884. *Mesograpta mu* Bigot, Ann. Soc. Ent. Fr. (Ser. 6) 4:105, Nr. 2.
1937. *Allograpta mu* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 217.

Mexico; Colombia; Peru; Argentina.

Allograpta muñozi Enderlein

1937. *Allograpta muñozi* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 222.

Colombia: Bogota.

Allograpta nasuta (Enderlein)

1937. *Chasmia nasuta* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 214.

Paraguay.

Allograpta neotropica Curran

1936. *Allograpta neotropica* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:14.
1942. *Allograpta neotropica* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:20, fig. 49.
1950. *Allograpta neotropica* Fluke, Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Brazil: Nova Teutônia, São Paulo; Ecuador: Banos, Santa Ines; Argentina: Tucumán.

Allograpta obliqua (Say)

1823. *Scaeva obliqua* Say, J. Acad. Phil. 3:89.
1824. *Syrphus obliquus* Say, Amer. Ent., Pl. 11.
1830. *Syrphus obliquus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:138 and 139.
1842. *Syrphus securiferus* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:100, fig.
1845. *Syrphus securiferus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1:139.
1849. *Sphaerophoria bacchides* Walker, List, etc. 594.
1865. *Syrphus dimensus* Walker, Dipt. Saunders 235.
1859. *Scaeva obliqua* Say, Compl. Wr. 2:78.
1859. *Syrphus obliqua* Say, Compl. Wr. 1:23.
1867. *Syrphus signatus* Wulp, Tijd. v. Ent. 10:144, Pl. 4, fig. 12.
1868. *Syrphus obliquus* Schiner, Reise Novara, Dipt. 353.
1875. *Allograpta obliqua* Osten Sacken, Bul. Buff. Soc. Nat. Sci. 3:49.
1878. *Allograpta obliqua* Osten Sacken, Cat. Dipt. 126 and note 214.
1883. *Allograpta obliqua* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:1, 33, Pl. 1, fig. 1.
1886. *Allograpta obliqua* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:96.
1891. *Allograpta obliqua* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:67.
1891. *Allograpta obliqua* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:40.
1905. *Allograpta obliqua* Aldrich, Cat. Dipt. 369.
1920. *Allograpta obliqua* Quaintance and Baker, U.S.D.A. Farmers Bul. 1128:39.
1937. *Allograpta obliqua* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 216.
1942. *Allograpta obliqua* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:19, fig. 46.
1950. *Allograpta obliqua* Fluke, Acta Zool. Lill. 9:440.

North and South America.

Allograpta piurana Shannon

1927. *Allograpta piurana* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:9, fig. 4.
1942. *Allograpta piurana* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:20.

Peru: Dept. Piura.

Allograpta pulchra Shannon

1927. *Allograpta pulchra* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:25.
1933. *Allograpta pulchra* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:132, figs.
1937. *Allograpta pulchra*: varieties *bifasciata, nigribucca* and *shannoni* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 221 and 222.
1942. *Allograpta pulchra* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:20, fig. 51.

Chile: Angol.

Allograpta quadricincta (Enderlein)

1937. *Chasmia quadricincta* Enderlein, Sitzber. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 214.

Colombia: Bogota.

Allograpta robinsoniana Enderlein

1940. *Allograpta robinsoniana* Enderlein, Skotts. Nat. Hist. Juan Fernand. and East. Isl., Zool. 3, 5:664.

Juan Fernandez Islands.

Allograpta schoenemanni Enderlein

1937. *Allograpta schoenemanni* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 225.

Chile.

Allograpta similis Curran

1925. *Allograpta similis* Curran, Ann. Mag. Nat. Hist. (9)16:350.
1942. *Epistrophe similis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:13, fig. 27.
1950. *Allograpta similis* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Colombia; Brazil: São Paulo, Nova Teutônia; Argentina: Tucumán.

Allograpta skottsbergi Enderlein

1940. *Allograpta skottsbergi* Enderlein, Skotts. Nat. Hist. Juan Fernand. and East. Isl. Zoll. 3, 5:663.

Juan Fernandez Islands.

Allograpta splendens (Thomson)

1869. *Syrphus splendens* Thomson, Eugenies Resa, Dipt.: 501.
1934. *Allograpta splendens*, Curran, Proc. Calif. Acad. Sci. (4)21.
1942. *Allograpta splendens* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:17, fig. 40.

Galapagos.

Allograpta tectiforma Fluke

1942. *Allograpta tectiforma* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:18, fig. 45.

Ecuador: Cuicocha, Imbabura.

Allograpta teligera Fluke

1942. *Allograpta teligera* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:18, fig. 44.

Ecuador: Banos; Brazil: Nova Teutônia.

Allograpta tribinicincta Enderlein

1937. *Allograpta tribinicincta* Enderlein, Sitzb. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 224.

Paraguay: San Bernardino.

Allograpta trifasciata Enderlein

1937. *Allograpta trifasciata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 218.

Mexico.

Allograpta tucumana Enderlein

1937. *Allograpta tucumana* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 220.

Argentina: Tucumán.

Allograpta venusta Curran

1927. *Allograpta venusta* Curran, Amer. Mus. Novit. 245:5.
1942. *Allograpta venusta* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:17, fig. 38.

Puerto Rico: St. Croix, Blessing Estate.

Genus *ALLOGRAPTINA* Enderlein

1937. *Allograptina* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 226 (type *octomaculata* Enderlein).
1949. *Epistrophe* (*Allograptina*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:293.

Region neotropical.

Allograptina octomaculata Enderlein

1937. *Allograptina octomaculata* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 226.

Mexico.

Genus *FAZIA* Shannon

1927. *Fazia* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:25 (type *bullaephora* Shannon).
1936. *Fazia* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:13.
1942. *Fazia* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:1.
1949. *Epistrophe* (*Fazia*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:293.
1950. *Fazia* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:140, figs.

Region neotropical.

Fazia bisinterrupta Enderlein

1937. *Fazia bisinterrupta* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 210.

Colombia: Cordillieren.

Fazia bullaephora Shannon

1927. *Fazia bullaephora* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:25.
1937. *Fazia bullaephora* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 210.
1942. *Epistrophe* (*Fazia*) *bullaephora* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:11, fig. 22.

Chile.

Fazia eupeltata (Bigot)

1884. *Syrphus eupeltatus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 91.
1891. *Syrphus eupeltatus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:16.
1892. *Syrphus eupeltatus* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:29.
1905. *Syrphus eupeltatus* Aldrich, Cat. Dipt. 365.
1942. *Epistrophe* (*Fazia*) *eupeltata* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:10, fig. 16.

Mexico.

Fazia imitator (Curran)

1925. *Epistrophe imitator* Curran, Ann. Mag. Nat. Hist. (9)16:351.
1942. *Epistrophe* (*Fazia*) *imitator* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:11, figs. 20, 21.

Colombia: Cordillera; Ecuador: Rio Mapoto; Bolivia.

Fazia macquarti (Blanchard)

1852. *Syrphus macquarti* Blanchard, Gay's Hist. Chile, Zool. 7:411.
1868. *Syrphus macquarti* Schiner, Reise Novara Dipt. 354.
1927. *Fazia australis* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:26.
1937. *Fazia macquarti* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 211.
1942. *Epistrophe* (*Fazia*) *australis* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:11.

Chile; Argentina: Tucumán, La Rioja, Mendoza.

Fazia mexicana Enderlein

1937. *Fazia mexicana* Enderlein, Sitz. Gesselsch. Naturf. Fr. Berlin: 212.

Mexico.

Fazia nasigera Enderlein

1937. *Fazia nasigera* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 212.

Colombia: Bogota, Santa Rosa.

Fazia roburoris Fluke

1942. *Epistrophe* (*Fazia*) *roburoris* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:11, figs. 18, 19.

1950. *Fazia roburoris* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:146, fig.

Ecuador: Talahua, Bolivar; Argentina: Tucumán.

Fazia strigifacies Enderlein

1937. *Fazia strigifacies* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 211.

Brazil.

Genus *CLARAPLUMULA* Shannon

1927. *Claraplumula* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:8 (type *latifacies* Shannon).
1949. *Epistrophe* (*Claraplumula*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:293.
1950. *Claraplumula* Fluke, Trans. Wis. Acad. Sci., Arts & Lett. 40:140.

Region neotropical.

Claraplumula latifacies Shannon

1927. *Claraplumula latifacies* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:8.
1942. *Claraplumula latifacies* Fluke, Amer. Mus. Novit. 1201:3, figs. 4, 5.

Peru: Tincochaca, Paltaybamba; Ecuador: Bolivar.

Genus *SCAEVA* Fabricius

1805. *Scaeva* Fabricius, Syst. Antl.: 248 (type *pyrastri* Linneaus).
1844. *Lasiopticus* Rondani, Nouv. Annal. Sci. Nat. Bologna, (Ser. 2) 2:459.
1877. *Catabomba* Osten Sacken, Bul. U. S. Geol. Surv. 3:325.
1891. *Catabomba* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:76.
1927. *Scaeva* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:28.
1933. *Scaeva* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:127.
1933. *Scaeva* Goffe, Trans. Ent. Soc. S. Eng. 8:80.
1949. *Metasyrphus* (*Scaeva*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:285.

Regions: nearctic, neotropical, palaearctic, oriental.

Scaeva flavipes Shannon & Aubertin

1933. *Scaeva flavipes* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:127, fig.

Argentina.

Scaeva melanostoma (Macquart)

1842. *Syrphus melanostomus* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:87.
1849. *Syrphus latifacies* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4:152.
1852. *Syrphus melanostomus* Blanchard, Gay's Hist. Chile, Zool. 7:410.
1865. *Syrphus melanostomus* Philippi, Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:745.
1868. *Syrphus melanostomus* Schiner, Reise Novara, Dipt. 351.
1882. *Catabomba melanostoma* Wulp, Tijd. v. Ent. 25:134.

1882. *Syrphus sexguttatus* Wulp, Tijd. v. Ent. 25:135.
1891. *Scava pyrastri* Arribálzaga (not Linneaus), An. Soc. Cient. Argentina 32:78.
1927. *Scaeva melanostoma* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:28.
1933. *Scaeva melanostoma* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:130, fig.

Chile: Santiago; Peru: Cañete; Argentina: Tucumán.

Scaeva occidentalis Shannon

1927. *Scaeva occidentalis* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:29.
1933. *Scaeva occidentalis* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:129.

Chile: Santiago; Argentina: Tucumán, La Rioja, Mendoza, Neuquén, Rio Negro.

Scaeva punctata Shannon & Aubertin

1933. *Scaeva punctata* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:128, fig.

Argentina: Tucumán, Neuquén.

Genus *NEOSCAEVA* Frey

1945. *Neoscaeva* Frey, Notulae Entom. 25:170 (type *aeruginosifrons* Schiner).

Region neotropical.

Neoscaeva aeruginosifrons (Schiner)

1868. *Syrphus aeruginosifrons* Schiner, Reise Novara Dipt. 352.
1886. *Syrphus aeruginosifrons* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:311.
1945. *Neoscaeva aeruginosifrons* var. *brunneola* Frey, Notulae Entom. 25:170.

Brazil.

Genus *DIDEA* Macquart

1834. *Didea* Macquart, Hist. Nat. Dipt. 1:508 (type *fasciata* Macquart).
1838. *Enica* Meigen, Syst. Beschr. 7:140.
1862. *Didea* Schiner, Fauna Aust. 1:313.
1886. *Didea* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:89.
1901. *Didea* Verrall, Brit. Flies, Syrph.: 325.
1905. *Didea* Aldrich, Cat. Dipt. 362.
1925. *Didea* Hull, Ann. Ent. Soc. Amer. 18:277.
1949. *Didea* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:291.

Centr. & South America.

Didea coquilletti Williston

1891. *Didea coquilletti* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:19, tab. 1, fig. 9.
1892. *Didea coquilletti* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:21.

1905. *Didea coquilletti* Aldrich, Cat. Dipt. 362.
1925. *Didea coquilletti* Hull, Ann. Ent. Soc. Amer. 18:280, fig.

Mexico: Solco, Omilteme.

Genus *EUPEODES* Osten Sacken

1877. *Eupeodes* Osten Sacken, Western Dipt., Bul. U. S. Geol. & Geog. Surv. 3:328 (type *volucris* Osten Sacken).
1886. *Eupeodes* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:64.
1905. *Eupeodes* Aldrich, Cat. Dipt. 362.
1949. *Metasyrphus* (*Eupeodes*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:285.

Regions: nearctic and neotropical.

Eupeodes volucris Osten Sacken

1877. *Eupeodes volucris* Osten Sacken, Western Dipt., Bul. Geol. & Geog. Surv. 3:329.
1884. *Syrphus perpallidus* Bigot, An. Soc. Ent. France: 90.
1886. *Eupeodes volucris* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:65, tab. 3, fig. 14.
1892. *Eupeodes volucris* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:27.
1905. *Eupeodes volucris* Aldrich, Cat. Dipt. 362.
1910. *Eupeodes volucris* Kertesz, Cat. Dipt. 89.

W. North America; Mexico: Mexico City, N. Sonora.

Genus *SPHAEROPHORIA* Lepeletier & Serville

1825. *Sphaerophoria* Lepeletier & Serville, Encycl. Method 10:513 (type *scripta* Linneaus).
1834. *Sphaerophoria* Macquart, Hist. Nat. Dipt. 1:551.
1840. *Melithreptus* Loew, Oken's Isis: 573.
1856. *Melithroptus* Walker, Ins. Brittanica 3:21.
1862. *Melithreptus* Schiner, Faun. Austr. 1:315.
1886. *Sphaerophoria* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:104.
1891. *Sphaerophoria* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:20.
1905. *Sphaerophoria* Aldrich, Cat. Dipt. 372.
1949. *Sphaerophoria* Hull, Trans. Zool. London 26:294.

Regions: practically worldwide.

Sphaerophoria forreri Giglio-Tos

1891. *Sphaerophoria* sp.? Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:23.
1892. *Sphaerophoria forreri* Giglio-Tos, Mem. Accad. Sci. Torino 43:32.
1905. *Sphaerophoria forreri* Aldrich, Cat. Dipt. 373.

Mexico.

Sphaerophoria fulvicauda Bigot

1884. *Sphaerophoria fulvicauda* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 104.
1905. *Sphaerophoria fulvicauda* Aldrich, Cat. Dipt. 373.

Mexico.

Sphaerophoria nasuta Bigot

1888. *Sphaerophoria nasuta* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 253.
1905. *Sphaerophoria nasuta* Aldrich, Cat. Dipt. 373.

Mexico.

Sphaerophoria pachypyga Bigot

1884. *Sphaerophoria pachypyga* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 104.
1905. *Sphaerophoria pachypyga* Aldrich, Cat. Dipt. 373.

Mexico.

Sphaerophoria rostrata Bigot

1884. *Sphaerophoria rostrata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 102.
1905. *Sphaerophoria rostrata* Aldrich, Cat. Dipt. 373.

Mexico.

Sphaerophoria surphica Giglio-Tos

1892. *Sphaerophoria surphica* Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino 7:132.
1892. *Sphaerophoria surphica* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:350, figs.
1907. *Sphaerophoria surphica* Aldrich, Jour. N.Y. Ent. Soc. 15:5.

Mexico.

Sphaerophoria trilimbata Bigot

1888. *Sphaerophoria trilimbata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 254.
1905. *Sphaerophoria trilimbata* Aldrich, Cat. Dipt. 374.

Mexico.

Sphaerophoria willistoni Giglio-Tos

1891. *Sphaerophoria ?* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:22.
1892. *Sphaerophoria willistoni* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:31, fig.
1905. *Sphaerophoria willistoni* Aldrich, Cat. Dipt. 374.

Mexico.

Genus *MICROSPHAEROPHORIA* Frey

1945. *Microsphaerophoria* Frey, Notulae Entom. 25:168 (type *plaumanni* Frey).

Region neotropical.

Microsphaerophoria plaumanni Frey

1945. *Microsphaerophoria plaumanni* Frey, Notulae Entom. 25:168.

Brazil: Nova Teutônia.

Genus *MESOGRAPTA* Loew

1865. *Mesogramma* Loew (not Stephens 1850), Berl. Ent. Zeitsch 9:157 (Centuria 47).
1872. *Mesograpta* Loew, Berl. Ent. Zeitsch 16:114 (Centuria 10:290) (type *boscii* Macquart).
1886. *Mesograpta* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:98.
1891. *Mesogramma* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:24.
1891. *Mesogramma* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:58.
1905. *Mesogramma* Aldrich, Cat. Dipt. 370.
1928. *Mesogramma* Curran, New York Acad. Sci. 11:37.
1930. *Mesogramma* Curran, Amer. Mus. Novit. 405.
1934. *Mesogramma* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:398.
1937. *Mitrosphen* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 227.
1937. *Mesogramma* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 230.
1937. *Antiops* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 228.
1937. *Hypobathus* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 233.
1943. *Mesogramma* Hull, Ent. Amer. 23:1-41, Illus.
1949. *Mesogramma* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:286, figs.

Regions: nearctic and neotropical.

Mesograpta aeolus (Hull)

1942. *Mesogramma aeolus* Hull, Rev. de Entom. 13:47.

Cuba.

Mesograpta alphabetica (Hull)

1942. *Mesogramma alphabetica* Hull, Psyche 49:105.
1948. *Mesogramma alphabetica flavopocula* Hull, Bol. de Ent. Venezolana 7:9.

Venezuela; Mexico: Jalapa, Vera Cruz.

Mesograpta amoenus (Macquart)

1846. *Syrphus amoenus* Macquart, Dipt. Exot. 1:138, fig.
1868. *Mesogramma amoenus* Schiner, Reise Novara, Dipt. 347.
1921. *Toxomerus amoenus* Sack, Archiv. Naturg. 87:128.

Venezuela.

Mesograpta anchorata (Macquart)

1842. *Syrphus anchorata* Macquart, Dipt. Exot. 2:97, fig.
1888. *Mesogramma anchorata* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:265.
1891. *Mesogramma anchorata* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:62.
1905. *Mesogramma anchorata* Aldrich, Cat. Dipt. 370.

West Indies; Argentina: Misiones, Tucumán.

Mesograpta anthrax (Schiner)

1868. *Mesogramma anthrax* Schiner, Reise Novara Dipt. 350.
1886. *Mesograpta anthrax* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:313.

1921. *Toxomerus anthrax* Sack, Archiv. Naturg. 87:128.
1943. *Mesogramma anthrax flammaria* Hull, Ent. Amer. 23:27.
Honduras: Puerto Castilla.

Mesograpta antiopa (Hull)

1951. *Mesogramma antiopa* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:3.
Ecuador: Urbina, Bolivar, Cerro Chimborazo, Hacienda Talahua.

Mesograpta arcifera Loew

1865. *Mesograpta arcifera* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 6:52.
1905. *Mesogramma arcifera* Aldrich, Cat. Dipt. 370.
1928. *Mesogramma arcifera* Curran, N.Y. Acad. Sci. 11:41.
Cuba; Jamaica; Puerto Rico.

Mesograpta arcturus (Hull)

1943. *Mesogramma arcturus* Hull, Ent. Amer. 23:18.
Brazil: Nova Teutônia; Ecuador: Pichincha.

Mesograpta aurulenta Williston

1886. *Mesograpta aurulenta* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:102.
1905. *Mesogramma aurulenta* Aldrich, Cat. Dipt. 370.
Cuba: San Domingo.

Mesograpta azurlinea (Hull)

1941. *Mesogramma azurlinea* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 31:433.
Br. Honduras: Elcayo.

Mesograpta barbula (Walker)

1852. *Syrphus barbula* Walker, Ins. Saunders, Dipt. 1:238.
1943. *Mesogramma barbula* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 45:10.
Brazil (British Museum).

Mesograpta basilaris (Wiedemann)

1830. *Syrphus basilaris* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:143.
1868. *Mesogramma soror* Schiner, Reise Novara, Dipt. 350.
1883. *Mesograpta basilaris* and *variabilis* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:6, fig.
1891. *Mesogramma bidentata* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:25.
1892. *Mesogramma diversa* Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino 7:3.
1892. *Mesogramma basilaris* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:45.
1892. *Mesogramma diversa* and *bidentata* Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino 7:48 and 49.
1905. *Mesogramma basilaris, bidentata, variabilis* and *diversa* Aldrich, Cat. Dipt. 370.

1925. *Mesogramma basilaris* Curran, Can. Ent. 57:307.
1934. *Mesogramma basilare* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:401.
1940. *Mesogramma basilaris flavocuneus* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 30:433.
1943. *Mesogramma basilaris* var. *bifida* Hull, Ent. Amer. 23:25 and 26.

Region neotropical.

Mesograpta? bicincta Bigot

1884. *Mesograpta ? bicincta* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 112.
1905. *Mesogramma bicincta* Aldrich, Cat. Dipt. 370.

Mexico.

Mesograpta bipunctata (Hull)

1943. *Mesogramma bipunctata* Hull, Ent. Amer. 23:23.

Brazil: Nova Teutônia.

Mesograpta? bistrigata Bigot

1884. *Mesograpta ? bistrigata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 110.

Mexico.

Mesograpta boscii (Macquart)

1842. *Syrphus boscii* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:100, fig.
1857. *Syrphus gurges* Walker, Trans. Ent. Soc. London 4 (2nd Ser.): 236.
1865. *Mesogramma parvula* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 6:47.
1886. *Mesogramma parvula* and *boscii* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:99 and 103.
1896. *Mesogramma boscii* Hunter, Can. Ent. 28:95.
1905. *Mesogramma boscii* Aldrich, Cat. Dipt. 370.
1916. *Mesogramma boscii* ? Metcalf, Jour. Elisha Metchell Sci. Soc. (Dec.): 123.
1943. *Mesogramma parvula* and *boscii* Hull, Ent. Amer. 23:24, 27, figs.

South America; West Indies.

Mesograpta brevifacies (Hull)

1943. *Mesogramma brevifacies* Hull, Ent. Amer. 23.20.

Ecuador.

Mesograpta calceolatus (Macquart)

1842. *Syrphus calceolatus* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:91.
1852. *Syrphus calceolatus* Blanchard, Gay's Hist. Chile, Zool. 7:411.
1892. *?Sphaerophoria calceolata* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:138.
1927. *Mesogramma calceolatus* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:24.
1933. *Toxomerus calceolatus* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:138, fig.

Chile: Santiago.

Mesograpta camilla (Hull)

1951. *Mesogramma camilla* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:20.
Brazil: Nova Teutônia.

Mesograpta centaurea (Hull)

1951. *Mesogramma centaurea* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:18.
Colombia: Cali Dist., Cordillera.

Mesograpta ciliata (Giglio-Tos)

1892. *Mesogramma ciliata* Giglio-Tos, Bol. Mus. Zool. Torino 7:3.
1892. *Mesogramma ciliata* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:50, fig.
1905. *Mesogramma ciliata* Aldrich, Cat. Dipt. 370.
Mexico.

Mesograpta circumcinctum (Enderlein)

1937. *Mesogramma circumcinctum* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 232.
Peru: Lima.

Mesograpta clara (Curran)

1930. *Mesogramma clara* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:11.
Canal Zone: New Culebra, France Field, Barro Colorado Island.

Mesograpta claracunea (Hull)

1942. *Mesogramma claracunea* Hull, Psyche 49:106.
Ecuador: Rio Margajitas, Rio Pastaza.

Mesograpta cocheri (Curran)

1934. *Mesogramma cocheri* Curran, Proc. Calif. Acad. Sci. 21.
Galapagos.

Mesograpta comma (Giglio-Tos)

1892. *Mesogramma comma* Giglio-Tos, Bol. Mus. Zool. Torino 7:4.
1892. *Mesogramma comma* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:53.
1905. *Mesogramma comma* Aldrich, Cat. Dipt. 370.
Mexico.

Mesograpta confusa (Schiner)

1868. *Mesogramma confusa* Schiner, Reise Novara, Dipt.: 349.
1884. *Mesocrapta ? maculipes* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 113.

1891. *Mesogramma confusa* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:51, fig.
1905. *Mesogramma confusa* Aldrich, Cat. Dipt. 370.

South America; Mexico; Argentina: Misiones, Pte. Peron, Corrientes, Salta, Tucumán.

Mesograpta corbis (Walker)

1857. *Syrphus corbis* Walker, Trans. Ent. Soc. London 4 (2nd Ser.) : 237.
1878. *Mesogramma corbis* Osten Sacken, Cat. Dipt., Smith Misc. Coll. 3:125.
1905. *Mesogramma corbis* Aldrich, Cat. Dipt. 370.

North America.

Mesograpta croesus (Hull)

1940. *Mesogramma croesus* Hull, Ent. News 51:248.

Brazil: São Paulo.

Mesograpta ? cuprina Bigot

1884. *Mesograpta ? cuprina* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 114.
1905. *Mesogramma cuprina* Aldrich, Cat. Dipt. 370.

Cuba.

Mesograpta cyrilla (Hull)

1951. *Mesogramma cyrilla* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:9.

Ecuador: Macas, Rio Upano.

Mesograpta difficilis (Curran)

1930. *Mesogramma difficilis* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:6, fig. 2.

Br. Guiana: Tumatumari; Puerto Rico.

Mesograpta duplicata (Wiedemann)

1830. *Syrphus duplicatus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:142.
1842. *Syrphus duplicatus* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:91, fig.
1850. *Syrphus duplicatus* Rondani, Ann. Soc. Nat. Bologna, Ser. 3:5.
1868. *Syrphus duplicatus* Rondani, Ann. Soc. Nat. Modena 3:3.
1868. *Mesogramma duplicata* Schiner, Reise Novara, Dipt.. : 350.
1869. *Syrphus ochrogaster* Thomson, Eugenies Resa: 494.
1883. *Mesogramma duplicata* Wulp., Tijd. v. Ent. 26:4, fig.
1891. *Mesogramma duplicata* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:62 and 260.
1892. *Mesogramma duplicata* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:44, fig.
1905. *Mesogramma duplicata* Aldrich, Cat. Dipt. 370.
1926. *Mesogramma duplicata* Curran, Can. Ent. 58:114.

1930. *Mesogramma duplicata* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:4.
1934. *Mesogramma duplicata* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:401.
Region neotropical.

Mesograpta ectypus (Say)

1829. *Syrphus ectypus* Say, J. Acad. Phil. 6: 165.
1859. *Mesograpta ectypus* Say, Compl. Works 2:359.
1878. *Mesograpta ectypus* Osten Sacken, Cat. Dipt.: 125.
1905. *Mesogramma ectypus* Aldrich, Cat. Dipt. 371.
Mexico; Cuba.

Mesograpta ecuadorea (Hull)

1943. *Mesogramma ecuadorea* Hull, Ent. Amer. 23:19.
Ecuador: Banos, Cuenco, Runtum, Pichincho, Rio Bamba.

Mesograpta elisa (Hull)

1951. *Mesogramma elisa* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:5.
Brazil: São Paulo.

Mesograpta elongata (Hull)

1941. *Mesogramma elongata* Hull, Psyche 48:46.
Colombia: Muzo, Dept. Boyaca.

Mesograpta eurydice (Hull)

1951. *Mesogramma eurydice* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:17.
Ecuador: Rio Pastaza.

Mesograpta extrapolata (Hull)

1943. *Mesogramma extrapolata* Hull, Ent. Amer. 23:22, fig. 42.
Cuba: Soledad.

Mesograpta ferroxida (Hull)

1942. *Mesogramma feroxida* Hull, Proc. New Eng. Zool. Club 20:21.
West Indies.

Mesograpta flava (Hull)

1941. *Mesogramma flava* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 31:432.
Colombia: Restrepo; Upper Putamayo River.

Mesograpta flaviplura (Hall)

1927. *Mesogramma flaviplura* Hall, Ent. News 38:239.
Guatemala.

Mesograpta floralis (Fabricius)

1798. *Scaeva floralis* Fabricius, Ent. Syst. Suppl.: 563.
1925. *Mesogramma floralis* Curran, Can. Ent. 57:307.
1934. *Mesogramma floralis* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:401.
1941. *Mesogramma flamminea* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 31:312.
1943. *Mesogramma floralis* and *flamminea* Hull, Ent. Amer. 23:24, figs. 37, 38, 40.

Region neotropical.

Mesograpta gemini (Hull)

1941. *Mesogramma gemini* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 31:312.
1943. *Mesogramma gemini* Hull, Ent. Amer. 23 (n.s.): pl. 3, fig. 25.

Brazil: São Paulo.

Mesograpta guttifera (Hull)

1943. *Mesogramma guttifera* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:39.

Guatemala (U.S. Nat. Mus.).

Mesograpta harlequina (Hull)

1951. *Mesogramma harlequina* Hull, Jour. New York Ent. Soc. 59:69.

Brazil: São Paulo.

Mesograpta ? heraldica Bigot

1884. *Mesograpta ? heraldica* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 109.
1905. *Mesogramma heraldica* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

Mexico.

Mesograpta hieroglyphica (Schiner)

1868. *Mesogramma hieroglyphica* Schiner, Reise Novara, Dipt. 348.
1943. *Mesogramma hieroglyphicus* Hull, Ent. Amer. 23:30.

South America.

Mesograpta idalia (Hull)

1951. *Mesogramma idalia* and var. *leda* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:11, 12.

Ecuador: Puyo, Oriente; Colombia: Cali Dist., Cordillera.

Mesograpta insignis (Schiner)

1868. *Mesogramma insignis* Schiner, Reise Novara, Dipt. 347, fig.
1886. *Mesograpta insignis* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:313.
1888. *Mesogramma insignis* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:265.

South America.

Mesograpta intermedia (Hull)

1949. *Mesogramma intermedia* Hull, Bul. Brooklyn Ent. Soc. 44:77.

Peru: Pucallpa.

Mesograpta interruptus (Enderlein)

1937. *Mitrosphen interruptus* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 227.

Colombia; Mexico.

Mesograpta ? lachrymosa Bigot

1884. *Mesograpta ? lachrymosa* Bigot, Ann. Soc. ent. France: 108.
1905. *Mesogramma lachrymosa* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

Mexico; Brazil.

Mesograpta laciniosa Loew

1865. *Mesograpta laciniosa* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 6:50.
1883. *Mesogramma pulchella* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:4.
1905. *Mesogramma laciniosa* Aldrich, Cat. Dipt. 371.
1925. *Mesogramma laciniosa* Curran, Can. Ent. 57:307.
1934. *Mesogramma laciniosa* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:401.

Puerto Rico; Br. Guiana; Peru; Brazil; Argentina: Jujuy, Salta, Tucumán, Catamarca, Pte. Perón, Santa Fé.

Mesograpta laena (Walker)

1852. *Syrphus laenus* Walker, Ins. Saunders., Dipt. 1:241.
1943. *Mesogramma laenus* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 45:10.

Brazil (Brit. Museum).

Mesograpta lanei (Hull)

1942. *Mesogramma lanei* Hull, Ohio Jour. Sci. 42:74.

Brazil: Rio de Janeiro (Hull coll).

Mesograpta limbus (Enderlein)

1937. *Antiops limbus* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 229.

Uruguay: Montevideo.

Mesograpta linearis Van der Wulp

1883. *Mesograpta linearis* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:5.
1905. *Mesogramma linearis* Aldrich, Cat. Dipt. 371.
1921. *Toxomerus linearis* Sack, Archiv. Naturg. 87:128.

Mexico.

Mesograpta luna (Hull)

1943. *Mesogramma luna* Hull, Ent. Amer. 23:21, fig. 80.

Puerto Rico: Liquillo, Mayaguez.

Mesograpta lutzi (Curran)

1930. *Mesogramma lutzi* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:7.
1948. *Mesogramma lutzi fasciata* Hull, Bol. de Ent. Venezolana 7:8.

Venezuela; Canal Zone: Frijoles, Ft. Davis.

Mesograpta lyrata (Hull)

1940. *Mesogramma lyrata* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 30:432.

Barro Colorado Island.

Mesograpta ? maculata Bigot

1884. *Mesograpta ? maculata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 111.
1905. *Mesogramma maculata* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

Cuba; Mexico; Brazil; Argentina: Salta, Tucumán.

Mesograpta marginata (Say)

1823. *Scaeva marginata* Say, Jour. Acad. Phil. 3:92.
1830. *Syrphus marginatus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:146.
1857. *Syrphus quintius* Walker, Ins. Saunders., Dipt.,: 239.
1859. *Scaeva marginata* Say, Compl. Works 2:80.
1865. *Mesogramma planiventris* Loew, Cent. 6:49.
1868. *Syrphus limbiventris* Thomson, Eugenies Resa Dipt. 495.
1878. *Mesograpta marginata* Osten Sacken, Cat. Dipt., 2nd ed.: 125.
1884. *Mesograpta ? circumdata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 107.
1886. *Mesograpta marginata* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:100.
1891. *Mesogramma marginatum* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:25.
1892. *Mesogramma marginata* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:52.
1905. *Mesogramma marginata* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

North and Central America — everywhere common.

Mesograpta minutum (Wiedemann)

1830. *Syrphus minutus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:146.
1857. *Syrphus minutus* Bigot, in R. de Sagra, Hist. fis. polit. de Cuba 806.
1878. *Mesograpta minuta* Osten Sacken, Cat. Dipt. 125.
1905. *Mesogramma minuta* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

Brazil; Cuba.

Mesograpta mitis (Curran)

1930. *Mesogramma mitis* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:13.

Jamaica: Montego Bay.

Mesograpta ? mu Bigot

1884. *Mesograpta ? mu* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 105.
1905. *Mesogramma mu* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

Mexico.

Mesograpta mulio (Hull)

1941. *Mesogramma mulio* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 31:311.
1943. *Mesogramma mulio* Hull, Ent. Amer. 23 (n.s.).: 28, fig. 2.

Brazil.

Mesograpta multipunctata Wulp

1883. *Mesograpta multipunctata* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:6, fig.
1905. *Mesogramma multipunctata* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

Guadaloupe.

Mesograpta musica (Fabricius)

1805. *Scaeva musica* Fabricius, Syst. Antl.: 253.
1888. *Mesogramma musica* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:265.
1891. *Mesogramma musica* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:63.
1921. *Toxomerus musicus* Sack, Archiv. Naturg. 87:128, fig.
1934. *Mesogramma musica* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:401.

Argentina; Brazil; Puerto Rico; Br. Guiana: Kartabo.

Mesograpta mutuum (Say)

1829. *Syrphus mutuus* Say, Jour. Acad. Phil. 6:164.
1859. *Syrphus mutuus* Say, Compl. Writings 2:358.
1891. *Mesogramma mutuum* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:27.
1892. *Mesogramma mutuum* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:43, fig.
1905. *Mesogramma mutuum* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

Mexico: Orizaba, Mexico City, Patzcuaro, Cuernavaca.

Mesograpta nasica (Hull)

1941. *Mesogramma nasica* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 31:432.

Mexico: Tuxtepec Oaxaca.

Mesograpta nigripunctum (Enderlein)

1937. *Mesogramma nigripunctum* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 231.

Colombia: Cordillera.

Mesograpta nitidiventris (Curran)

1930. *Mesogramma nitidiventris* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:9.

Brazil: Vitoria.

Mesograpta nitidus (Schiner)

1868. *Mesogramma nitidus* Schiner, Reise Novara, Dipt.: 349.
South America.

Mesograpta norma (Curran)

1930. *Mesogramma norma* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:10.
Canal Zone — Panama: Corozal.

Mesograpta nymphalia (Hull)

1942. *Mesogramma nymphalia* Hull, Psyche 49:106.
Ecuador: Oriente, Rio Margajitas, Sucua, Rio Bland, Puyo.

Mesograpta ochracea (Hull)

1942. *Mesograma ochracea* Hull, Proc. New. Eng. Zool. Club 20:19.
Colombia: Bogota.

Mesograpta ornata (Hull)

1943. *Mesogramma ornata* Hull, Ent. News 54:36.
Paraguay: Villarica.

Mesograpta ornithoglypha (Hull)

1942. *Mesogramma ornithoglypha* Hull, Proc. New Eng. Zool. Club 20:17.
Dominican Republic; Argentina; Cuba.

Mesograpta ovata (Hull)

1942. *Mesogramma ovata* Hull, Proc. New Eng. Zool. Club 20:19.
Panama: Yape, Tuirar.

Mesograpta panamensis (Curran)

1930. *Mesogramma panamensis* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:12.
Panama: Panama City.

Mesograpta parvula Loew

1865. *Mesograpta parvula* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 6:6.
1943. *Mesogramma parvula* Hull, Ent. Amer. 23:24, fig. 72.
Florida.

Mesograpta philippii (Shannon)

1865. *Syrphus interruptus* Philippi (not Gmelin), Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:747.

1867. *Syrphus octoguttatus* Jaennicke, Abhand. Senck. Natur. Ges. 6:398.
1887. *Syrphus octoguttatus* Williston, Amer. Ent. 3:28.
1927. *Mesogramma philippii* Shanon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:24.
1933. *Toxomerus philippii* Shanon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:122 and 138.

Chile; Argentina: Neuquén (Villa Angostura, Hua-Hum), Tucumán.

Mesograpta picta (Macquart)

1842. *Syrphus pictus* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:99.
1865. *Mesogramma poecilogaster* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 6:51.
1892. *Mesogramma picta* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:52.
1905. *Mesogramma picta* Aldrich, Cat. Dipt. 371.
1934. *Mesogramma picta* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:402.
1941. *Mesogramma picta melleoguttata* Hull, Psyche 48:45.

Panama; West Indies; Br. Guiana; Argentina: Jujuy, Salta, Tucumán, Corrientes.

Mesograpta planiventris (Loew)

1865. *Mesogramma planiventris* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 9:158.
1934. *Mesogramma planiventris* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:402.

Br. Guiana: Kartabo.

Mesograpta politum (Say)

1823. *Scaeva polita* Say, Jour. Acad. Sci. Phil. 3:88.
1824. *Syrphus politus* Say, Amer. Ent. 1, tab. 11, fig. 8.
1830. *Syrphus politus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:132.
1855. *Syrphus cingulatus* Macquart, Dipt. Exot. 4 Suppl.: 155.
1859. *Mesogramma polita* Say, Comp. Works 1:24 and 2:77.
1867. *Syrphus hecticus* Jaennicke, Abh. Senck. Ges. 6:398.
1878. *Mesogramma polita* Osten Sacken, Cat. Dipt. 125.
1886. *Mesograpta polita* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:98.
1888. *Mesograpta polita* Riley & Howard, Insect Life, 1:5, fig.
1891. *Mesogramma politum* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:25.
1892. *Mesogramma polita* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:42.
1905. *Mesogramma polita* Aldrich, Cat. Dipt. 371.

North and South America.

Mesograpta polygraphica (Hull)

1940. *Mesogramma polygraphica* Hull, Ent. News. 51:249.

Brazil: São Paulo, Batea.

Mesograpta portius (Walker)

1852. *Syrphus portius* Walker, Ins. Saunders., Dipt. 1:239.
1943. *Mesogramma portia* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 45:10.

Brazil (Brit. Museum).

Mesograpta productus (Curran)

1930. *Mesogramma productus* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:5.
1943. *Mesogramma productus* Hull, Ent. Amer. 23:27, fig. 30.

Brazil; Paraguay; Argentina; Ecuador; Uruguay: Montevideo.

Mesograpta puella (Hull)

1942. *Mesogramma puella* Hull, Proc. New Eng. Zool. Club 20:22.

Cuba: Santa Clara Province.

Mesograpta pulchella (Macquart)

1845. *Syrphus pulchellus* Macquart, Dipt. Exot. 1 Suppl.: 138, tab. 11, fig. 12.
1878. *Mesograpta pulchella* Osten Sacken, Cat. Dipt. 125.
1905. *Mesogramma pulchella* Aldrich, Cat. Dipt. 372.
1925. *Mesogramma pulchella* Curran, Can. Ent. 57:307.

Guadeloupe; Cuba: San Domingo.

Mesograpta purus (Curran)

1930. *Mesogramma purus* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:10.

Panama: Corozal.

Mesograpta quadrilineatus (Enderlein)

1937. *Hypobathus quadrilineatus* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 233.

Colombia.

Mesograpta quinquecincta Bigot

1888. *Mesograpta quinquecincta* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 254.
1905. *Mesogramma quinquecincta* Aldrich, Cat. Dipt. 372.

Mexico.

Mesograpta quinquemaculata Bigot

1888. *Mesograpta quinquemaculata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 254.

Mexico.

Mesograpta rhea (Hull)

1949. *Mesogramma rhea* Hull, Ent. News 60: 228.

Brazil (Hull Coll).

Mesograpta rhodope (Hull)

1951. *Mesogramma rhodope* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:13.

Jamaica: Dunrobin Dist., Mandeville, Manchester.

Mesograpta rhombica (Giglio-Tos)

1892. *Mesogramma rhombica* Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino 7:3.
1892. *Mesogramma rhombica* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:46, fig.
1905. *Mesogramma rhombica* Aldrich, Cat. Dipt. 372.

Mexico.

Mesograpta rufocincta (Curran)

1927. *Mesogramma rufocincta* Curran, Amer. Mus. Novit. 245:7.

Puerto Rico: Mayaguez.

Mesograpta saphiridiceps Bigot

1884. *Mesograpta ? saphiridiceps* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 105.
1891. *Mesogramma saphiridiceps* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:24.
1905. *Mesogramma saphiridiceps* Aldrich, Cat. Dipt. 372.
1937. *Antiops saphiridiceps* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 288.

Colombia; Mexico: Xucumanatlan, Omilteme.

Mesograpta slossonae (Curran)

1930. *Mesogramma slossonae* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:8.

Florida: Biscayne Bay.

Mesograpta steatogaster (Hull)

1941. *Mesogramma steatogaster* Hull, Jour. Kans. Ent. Soc. 14:62.

Amazons: Rio Branco; Argentina: Tucumán (Villa Padre Monti).

Mesograpta steatornis (Hull)

1943. *Mesogramma steatornis* Hull, Ent. Amer. 23:20.

Ecuador: Puyo, Rio Blano, Rio Upano, Sucua.

Mesograpta subannulata Loew

1865. *Mesograpta subannulata* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 6:48.
1892. *Mesogramma subannulata* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:47, fig.
1905. *Mesogramma subannulata* Aldrich, Cat. Dipt. 372.
1943. *Mesogramma subannulata* Hull, Ent. Amer. 23:25, figs. 34, 35.

Jamaica; Puerto Rico; Cuba.

Mesograpta sylpha (Hull)

1943. *Mesogramma sylpha* Hull, Ent. News 54:35.

Ecuador: Banos.

Mesograpta sylvatica (Hull)

1943. *Mesogramma sylvatica* Hull, Ent. News 54:34.

Ecuador: Banos.

Mesograpta taenia (Curran)

1930. *Mesogramma taenia* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:7, fig. 3.

Panama; Argentina: Jujuy (Palpala), Salta (Urundel), Tucumán (Trancas).

Mesograpta tibicen (Wiedemann)

1830. *Syrphus tibicen* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:19.
1842. *Syrphus tibicen* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:102, fig.
1849. *Syrphus tibicen* Walker, List, etc. 3:586.
1868. *Mesogramma tibicen* Schiner, Reise Novara Dipt. 2:317.
1891. *Mesogramma tibicen* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:60.
1937. *Mitrosphen tibicen* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 227.

Neotropical.

Mesograpta triangulata (Hull)

1942. *Mesogramma triangulata* Hull, Psyche 49:104.

Paraguay: Villarrica.

Mesograpta tridentata (Rondani)

1868. *Syrphus tridentata* Rondani, Ann. Soc. Nat. Modena 3:1.
1884. *Mesograpta ? pallipes* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 106.
1891. *Mesogramma pallipes* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:27.
1892. *Mesogramma tridentata* Giglio-Tos, Mem. Accad. Sci. Torino 43:48, fig.
1905. *Mesogramma tridentata* Aldrich, Cat. Dipt. 372.

Patagonia; Mexico: Xucumanatlan, Tierra Colorada, Teapa.

Mesograpta trilineatum (Enderlein)

1937. *Mesogramma trilineatum* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 232.

St. Jean.

Mesograpta ? trilobata Bigot

1884. *Mesograpta ? trilobata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 109.
1905. *Mesogramma trilobata* Aldrich, Cat. Dipt. 372.

Mexico.

Mesograpta triradiata (Hull)

1942. *Mesogramma triradiata* Hull, Rev. de Ent. 13:48.

Panama: Barro Colorado.

Mesograpta tubularia (Hull)

1942. *Mesogramma tubularia* Hull, Psyche 49:103.
Ecuador: Banos.

Mesograpta ultima (Hull)

1951. *Mesogramma ultima* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:7.
Ecuador: Pichincha, Uymbicho.

Mesograpta una (Hull)

1943. *Mesogramma una* Hull, Ent. Amer. 23:23, fig. 84.
Haiti.

Mesograpta undecimpunctata (Enderlein)

1937. *Mitrosphen undecimpunctatus* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 228.
Uruguay; Paraguay.

Mesograpta urania (Hull)

1951. *Mesogramma urania* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:1.
Peru: Rio Ucayali.

Mesograpta valdesi (Fluke)

1950. *Mesogramma valdesi* Fluke, Acta. Zool. Lill. 9:448, figs. 12, 13.
Cuba (Amer. Museum).

Mesograpta vanessa (Hull)

1951. *Mesogramma vanessa* Hull, Amer. Mus. Novit. 1480:15.
Brazil: Nova Teutonia.

Mesograpta vatia (Walker)

1852. *Syrphus vatia,* Walker, Ins. Saunders., Dipt. 1:240.
1943. *Mesogramma vatia* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 45:10.
Brazil (Brit. Museum).

Mesograpta verticalis (Curran)

1927. *Mesogramma verticalis* Curran, Amer. Mus. Novit. 245:6.
Puerto Rico: Cayey.

Mesograpta veve (Hull)

1942. *Mesogramma veve* Hull, Proc. New Eng. Zool. Club 20:23.
Haiti: La Visite and Vic, La Selle Range.

Mesograpta vierecki (Curran)

1930. *Mesogramma vierecki* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:13.
Colombia: Sero Quenado.

Mesograpta violacea (Curran)

1926. *Mesogramma violacea* Curran, Ins. Jamaicensis (Sep. ed. p. 2, July 1): 103.
1928. *Mesogramma violacea* Curran, New York Acad. Sci. (Ins. Puerto Rico) 9:39.
Jamaica; Puerto Rico.

Mesograpta vitrea (Hull)

1941. *Mesogramma vitrea* Hull, Psyche 48:45.
Brazil: São Paulo, Juquia.

Mesograpta vitrescens (Hull)

1930. *Mesogramma vitrescens* Hull, Trans. Amer. Ent. Soc. 56:142.
Colombia: Aracataca, Magdalena.

Mesograpta vultura (Hull)

1942. *Mesogramma vultura* Hull, Proc. New Eng. Zool. Club 20:20.
Honduras: Lancetilla, near Tela.

Mesograpta watsoni (Curran)

1930. *Mesogramma watsoni* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:5, fig. 1.
Haiti; Jamaica; Cuba; Brazil; Colombia; Argentina: Jujuy (Gran Brete), Formosa, Pte. Perón, Tucumán (V. Padre Monti, Siambón).

Mesograpta willistoni (Arribálzaga)

1891. *Mesogramma willistoni* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:64.
Argentina.

Genus *TOXOMERUS* Macquart

1855. *Toxomerus* Macquart, Dipt. Exot. 5 Suppl.: 93, (type *geminata* Say).
1886. *Mesograpta* Williston (in part), Bul. U. S. Nat. Mus. 31:98.
1933. *Toxomerus* Shannon and Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:137.
1949. *Mesogramma* (*Toxomerus*) Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:286.
Regions: nearctic and neotropical.

Toxomerus punctatus Sack

1921. *Toxomerus punctatus* Sack, Archiv. Naturg. 87:128, fig.
Paraguay.

Genus *DOROS* Meigen

1803. *Doros* Meigen, Illig. Mag. Insek. 2:274 (type *conopseus* Fabricius).
1949. *Doros* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:291.

Regions: palearctic, neartic, neotropical ?, oriental.

Doros ? disjucta Sack

1921. *Doros disjucta* Sack, Archiv. Naturg. 87:132, figs.

Paraguay.

? Doros insularis Bigot

1883. *Doros insularis* Bigot, Ann. Soc. Ent. France 32:330.
1886. *Xanthogramma ? insularis* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:299.
1905. *Xanthogramma insularis* Aldrich, Cat. Dipt. 369.

Cuba.

Genus *BACCHA* Fabricius

1805. *Baccha* Fabricius, Syst. Antl.: 199 (type *elongata* Fabricius).
1822. *Baccha* Meigen, Syst. Besch. Zweif. 3:196.
1834. *Ocyptamus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. 1:554.
1862. *Baccha* Schiner, Fauna Austr. 1:323.
1886. *Baccha* and *Ocyptamus* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:116.
1891. *Baccha* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:46.
1891. *Baccha* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:31.
1896. *Ocyptamus* Williston, Man. North Amer., Dipt. 2:86.
1901. *Baccha* Verrall, Brit. Flies, Syrph. 455.
1905. *Baccha* Aldrich, Cat. Dipt. 354.
1905. *Ocyptamus* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1927. *Baccha* (*Pelecinobaccha*) Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:10.
1928. *Baccha* Curran, N. York Acad. Sci. 11:34.
1930. *Baccha* Curran, Amer. Mus. Novit. 405:1.
1933. *Baccha* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:135.
1934. *Baccha* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:389.
1937. *Ptileuria* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 235.
1937. *Baccha* (*Pipunculosyrphus*) Hull, Psyche 44:29.
1939. *Baccha* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:1.
1941. *Baccha* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:259.
1943. *Baccha, Styxia, Mimocalla, Therantha* Hull, Ent. Amer. 23:1.
1945. *Baccha* Frey, Notulae Entom. 25:172.
1949. *Baccha* (*Mimocalla, Dioprosopa, Aulacibaccha, Pelecinobaccha, Pipunculosyrphus, Ocyptamus, Orphnabaccha, Therantha, Leucopodella, Xestoprosopa, Styxia*) Hull, Ent. Amer. 27:91.
1949. *Baccha, Mimocalla, Therantha, Pipunculosyrphus, Dioprosopa, Leucopodella* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:294, 295, 296, figs.

Region worldwide.

Baccha abata Curran

1938. *Baccha abata* Curran, Amer. Mus. Novit. 975:1.
1949. *Baccha abata* Hull, Ent. Amer. 27:131, figs.

Brazil: São Paulo.

Baccha ada Curran

1941. *Baccha ada* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:278.
1949. *Baccha ada* Hull, Ent. Amer. 27.135, 171, figs.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha adspersa Fabricius

1805. *Baccha adspersa* Fabricius, Syst. Antl.: 200.
1830. *Baccha adspersa* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:97.
1868. *Baccha adspersa* Schiner, Reise Novara, Dipt.: 342.
1888. *Baccha adspersa* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:269.
1891. *Baccha adspersa* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:256.
1927. *? Baccha punctata* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:11.
1930. *Baccha adspersa* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:16.
1934. *Baccha adspersa* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:392.
1943. *Baccha adspersa* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:42.
1949. *Baccha adspersa* Hull, Ent. Amer. 27:137, fig.

Peru; Bolivia; Colombia; Brazil; Br. Guiana; Panama.

Baccha aenea Williston

1891. *Baccha aenea* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:37, tab. 1, fig. 10.
1905. *Baccha aenea* Aldrich, Cat. Dipt. 354.
1949. *Baccha aenea* Hull, Ent. Amer. 27:101, figs.

Mexico: Sierra de las Aguas Escondidas.

Baccha aeolus Hull

1943. *Baccha aeolus* Hull, Ent. Amer. 23:69.
1949. *Baccha aeolus* Hull, Ent. Amer. 27:100, fig.

Ecuador: Machai, Rio Pastaza (Amer. Museum).

Baccha alicia Curran

1941. *Baccha alicia* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:278.
1949. *Baccha alicia* Hull, Ent. Amer. 27:140, figs.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Huseum).

Baccha amabilis Hull

1943. *Baccha amabilis* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:39.
1949. *Baccha amabilis* Hull, Ent. Amer. 27:122, figs.

Peru (U. S. Nat. Museum).

Baccha anera Curran

1939. *Baccha anera* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:5.
1949. *Baccha anera* Hull, Ent. Amer. 27:123, figs.

Brazil: Porto Velho, Rio Madeira.

Baccha anona Hull

1943. *Baccha anona* Hull, Ent. News 54:91.
1949. *Baccha anona* Hull, Ent. Amer. 27:131, fig.

Ecuador: Puyo, Oriente.

Baccha anthinone Hull

1949. *Baccha anthinone* Hull, Ent. Amer. 27:179.

Peru: Pucallpa (Hull Coll.).

Baccha antiphates (Walker)

1849. *Syrphus antiphates* Walker, Cat. Ins. Brit. Mus. 3:589.
1893. *Ocyptamus antiphates* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:134.
1905. *Ocyptamus antiphates* Aldrich, Cat. Dipt. 357.

Jamaica.

Baccha arabella Hull

1947. *Baccha arabella* Hull, Rev. de Ent. 18:400.
1949. *Baccha arabella* Hull, Ent. Amer. 27:130, figs.

Costa Rica: La Suiza, Pablo Schild (Melander Coll.).

Baccha arethusa Hull

1949. *Baccha arethusa* Hull, Ent. Amer. 27:181.

Peru: Pucallpa (Hull Coll.).

Baccha argentina Curran

1939. *Baccha argentina* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:6.
1949. *Baccha argentina* Hull, Ent. Amer. 27:134, figs.

Argentina.

Baccha ariela Hull

1944. *Baccha ariela* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 34:398.
1949. *Baccha ariela* Hull, Ent. Amer. 27:142, figs.

Brazil.

Baccha arx Fluke

1936. *Baccha arx* Fluke, Jour. Kans. Ent. Soc. 9:60, figs. 2, 3.
1949. *Baccha* (*Aulacibaccha*) *arx* Hull, Ent. Amer. 27:97, 123, figs.

Brazil: "Cois Parma Cos", Rio (Corcovado), Rio de Janeiro.

Baccha aster Curran

1941. *Baccha aster* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:278.
1949. *Baccha aster* Hull, Ent. Amer. 27:108, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha asthenia Hull

1948. *Baccha asthenia* Hull, Ent. News 59:4.
1949. *Leucopodella asthenia* Hull, Ent. Amer. (Rep.) 27:94, 103, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha attenuata Williston

1891. *Baccha attenuata* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:35.
1905. *Baccha attenuata* Aldrich, Cat. Dipt. 354.
1949. *Baccha attenuata* Hull, Ent. Amer. 27:134, 183, fig.

Mexico: Amula, Omilteme.

Baccha atypica Curran

1888. *Baccha conjuncta* Williston (not Wiedemann), Trans. Amer. Ent. Soc. 15:267.
1891. *Baccha conjuncta* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:33.
1914. *Baccha conjuncta* Hine (not Wiedemann), Ohio Nat. 14:336.
1930. *Baccha atypica* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:10.
1943. *Therantha atypica* Hull, Ent. Amer. 23:47.
1947. *Therantha atypica* Hull, Ent. Amer. 27:94, 104, fig.

Mexico; Brazil; Br. Guiana.

Baccha aurora Hull

1943. *Baccha aurora* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:73.
1949. *Baccha aurora* Hull, Ent. Amer. 27:135, fig.

Paraguay: Villa Rica (Amer. Museum).

Baccha balboa Hull

1947. *Baccha balboa* Hull, Psyche 54:230.
1949. *Leucopodella balboa* Hull, Ent. Amer. 27:94, 104, figs.

Costa Rica: La Suiza (Melander Coll.).

Baccha banksi Hull

1941. *Baccha banksi* Hull, Psyche 48:150, pl. 10, fig. 4.
1949. *Baccha banksi* Hull, Ent. Amer. 27:119, fig.

Panama: Bella Vista.

Baccha bassleri Curran

1939. *Baccha bassleri* Curran, Mus. Novit. 1041:8.
1949. *Baccha bassleri* Hull, Ent. Amer. 27:108, figs.

Peru: Middle Rio Ucayali.

Baccha batesi Curran

1939. *Baccha batesi* Curran, Amer. Mus. 1041:10.
1949. *Baccha batesi* Hull, Ent. Amer. 27:220 and 282, figs. (*mexicana*).

Guatemala: San Sebastian, Reu.

Baccha beatricea Hull

1942. *Baccha beatricea* Hull, Ohio Jour. Sci. 42:73.
1949. *Baccha beatricea* Hull, Ent. Amer. 27:144, figs.

Brazil: São Paulo, Nova Teutonia (Hull Coll.).

Baccha bella Hull

1947. *Baccha bella* Hull, Rev. de Ent. 18:401.
1949. *Leucopodella bella* Hull, Ent. Amer. 27:94, 104.

Costa Rica: La Suiza (Melander Coll.).

Baccha bigoti Austen

1883. *Baccha apicalis* Bigot (not Loew), Ann. Soc. Ent. France: 334.
1893. *Baccha bigoti* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:147.
1947. *Leucopodella bigoti* Hull, Ent. Amer. 27:94 and 104, figs.

Brazil; Panama.

Baccha bipunctipennis Hull

1942. *Baccha bipunctipennis* Hull, Psyche 49:99.
1949. *Leucopodella bipunctipennis* Hull, Ent. Amer. 27:94, 104, figs.

Paraguay: Bela Vista.

Baccha bivittata Curran

1941. *Baccha bivittata* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78: 276.
1949. *Baccha* (*Aulacibaccha*) *bivittata* Hull, Ent. Amer. 27:97, 111, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha boabdilla Hull

1947. *Baccha boabdilla* Hull, Rev. de Ent. 18:403.
1949. *Leucopodella boabdilla* Hull, Ent. Amer. 27:94, 104, figs.

South America: Alto Parana, Hohenau (Melander Coll.).

Baccha boadicea Hull

1943. *Baccha boadicea* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:72.
1949. *Baccha boadicea* Hull, Ent. Amer. 27:103, fig.

Ecuador: Pinas (Amer. Museum).

Baccha braziliensis Curran

1939. *Baccha braziliensis* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:9.
1949. *Baccha braziliensis* Hull, Ent. Amer. 27:113, 168, figs.

Brazil.

Baccha brevipennis Schiner

1868. *Baccha brevipennis* Schiner, Reise Novara, Dipt. 341.
1949. *Baccha brevipennis* Hull, Ent. Amer. 27:99, 108, fig.

South America.

Baccha bromleyi Curran

1929. *Baccha bromleyi* Curran, Ann. Ent. Soc. Amer. 22:490.
1949. *Baccha bromleyi* Hull, Ent. Amer. 27:131, figs.

Cuba: Santiago, Las Vegas.

Baccha brunnipennis Hull

1942. *Baccha brunnipennis* Hull, Ohio Jour. Sci. 42:73.
1949. *Baccha brunnipennis* Hull, Ent. Amer. 27:128, fig.

Brazil: São Paulo (Hull Coll.).

Baccha calla Curran

1941. *Baccha calla* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:268.
1949. *Baccha calla* Hull, Ent. Amer. 27:98, 119.

Brazil: Nova Teutônia; Argentina: Tucumán.

Baccha callida Hine

1914. *Baccha callida* Hine, Ohio Nat. 14:335.
1949. *Baccha calida* Hull, Ent. Amer. 27:96, 130.

Guatemala.

Baccha capitata Loew

1863. *Baccha capitata* Loew, Centur. 3:25.
1886. *Baccha capitata* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:124.
1905. *Baccha capitata* Aldrich, Cat. Dipt. 354.
1914. *Baccha capitata* Hine, Ohio Nat. 14:335.
1949. *Baccha* (*Mimocalla*) *capitata* Hull, Ent. Amer. 27:98, 105, figs.

Cuba.

Baccha carlota Curran

1929. *Baccha carlota* Curran, Ann. Ent. Soc. Amer. 22:491.
1949. *Baccha* (*Mimocalla*) *carlota* Hull, Ent. Amer. 27:98, 105, figs.

Cuba: Mina Carlota, Trinidad Mt.

Baccha carmelita Hull

1948. *Baccha carmelita* Hull, Ent. News 59:9.
1949. *Leucopodella carmelita* Hull, Ent. Amer. 27:94, 103.

Haiti: La Visite vic La Selle Range.

Baccha celia Hull

1949. *Baccha celia* Hull, Ent. Amer. 27:214, fig. (original citation not found).

Neotropical.

Baccha cerberus Hull

1943. *Baccha cerberus* Hull, Ent. Amer. 23:66.
1949. *Baccha cerberus* Hull, Ent. Amer. 27:118, fig.

Ecuador: Chicocha (Amer. Museum).

Baccha chapadensis Curran

1888. *Baccha* sp. Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:269.
1930. *Baccha chapadensis* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:14.
1949. *Baccha chapadensis* Hull, Ent. Amer. 27:126, figs.

Brazil: Chapada.

Baccha clarapex (Wiedemann)

1830. *Syrphus clarapex* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:124.
1886. *Syrphus clarapex* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:312.
1888. *Baccha clarapex* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:269.
1949. *Baccha clarapex* Hull, Ent. Amer. 27:113, fig.

Brazil: Chapada, Acorizal; Argentina: Misiones, Salta, Tucumán.

Baccha clavata (Fabricius)

1794. *Syrphus clavatus* Fabricius, Ent. Syst. 4:298.
1805. *Baccha clavata* Fabricius, Syst. Antl.: 200.
1830. *Baccha clavata* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:94.
1849. *Baccha babista* Walker, List, Dipt. 3:549.
1868. *Baccha facialis* Thomson, Eug. Resa. 504.
1868. *Baccha clavata* Schiner, Reise Novara, Dipt. 341.
1880. *Conops ? quadrimaculatus* Ashmead, Orange Insects: 69.
1883. *Spazigaster bacchoides* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 326.
1885. *Baccha clavata* Roeder, Stett. Ent. Zeit.. 337.
1886. *Baccha babista* Williston, Synopsis N.-Am. Syrph.: 117, tab. 4, fig. 9.
1888. *Baccha clavata* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:270.
1891. *Baccha clavata* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:47 and 258.
1891. *Baccha clavata* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:33.
1892. *Baccha clavata* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:57, fig.
1892. *Baccha clavata* Williston, Ent. News 3:145.
1893. *Baccha clavata* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:159.
1895. *Baccha clavata* Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. 22:37.
1896. *Baccha clavata* Williston, Trans. Ent. Soc. London 3:347.
1905. *Baccha clavata* Aldrich, Cat. Dipt. 354.
1921. *Baccha clavata* Sack, Archiv. Naturg. 87:130.
1933. *Baccha clavata* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:135.
1934. *Baccha clavata* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:393.
1948. *Baccha clavata* Parsons, Ann. Ent. Soc. Amer. 41:226.
1949. *Baccha* (*Dioprosopa*) *clavata* Hull, Ent. Amer. 27:99, fig.
1949. *Baccha* (*Dioprosopa*) *clavata* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:296.

North and South America.

Baccha cochenillivora Guérin

1848. *Baccha cochenillivora* Guérin, Rev. Zool. 350.
1848. *Baccha cochenillivora* Guérin, Ann. Soc. Ent. France: 81.
1905. *Baccha cochenillivora* Aldrich, Cat. Dipt. 355.

Guatemala.

Baccha coerulea Williston

1891. *Baccha coerulea* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:38.
1905. *Baccha coerulea* Aldrich, Cat. Dipt. 355.

1949. *Baccha* (*Orphnabaccha*) *coerulea* Hull, Ent. Amer. 27:93, 104, figs.

Mexico: Omilteme, Amula, Xucumanatlan, Sierra de las Aguas Escondidas; U.S.A.: Texas.

Baccha colombiana Curran

1941. *Baccha colombiana* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:282.
1949. *Baccha colombiana* Hull, Ent. Amer. 27:116, figs.

Colombia: Magdalena, Cerro Patron, Rio Frio.

Baccha concinna Williston

1891. *Baccha concinna* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:38.
1905. *Baccha concinna* Aldrich, Cat. Dipt. 355.

Mexico: Chilpancingo, Venta de Zopilote, Teapa.

Baccha conformis (Loew)

1866. *Ocyptamus conformis* Loew, Centur. 7:67.
1885. *Ocyptamus conformis* Roeder, Stett. Ent. Zeitsch. 357.
1905. *Ocyptamus conformis* Aldrich, Cat. Dipt. 357.

Cuba.

Baccha conjuncta (Wiedemann)

1830. *Syrphus conjunctus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:116.
1905. *Baccha conjuncta* Aldrich, Cat. Dipt. 355.
1926. *Baccha conjuncta* Curran, Can. Ent. 58:113.
1930. *Baccha conjuncta* Curran, Amer. Mus. Novit. 403.11.

Brazil.

Baccha cora Curran

1941. *Baccha cora* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:281.
1949. *Baccha cora* Hull, Ent. Amer. 27:144, figs.

Brazil: Chapada (Amer. Museum).

Baccha cordelia Hull

1949. *Baccha cordelia* Hull, Ent. Amer. 27:186.

Peru: Pucallpa (Hull Coll.).

Baccha costata Say

1829. *Baccha costata* Say, Jour. Acad. Sci. Phil. 6:61.
1830. *Baccha costalis* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:97.
1849. *Baccha tarchetius* Walker, List, Dipt. 3:549.
1905. *Baccha costata* and *costalis* Aldrich, Cat. Dipt. 355 and 356.
1926. *Baccha costalis* Curran, Ent. News 58:113.
1930. *Baccha costata* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:6.
1949. *Baccha costata* Hull, Ent. Amer. 27:147, figs.

North America: Florida.

Baccha crocata Austen

1893. *Baccha crocata* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:155, fig.
1949. *Baccha crocata* Hull, Ent. Amer. 27:128, figs.

Region neotropical.

Baccha crocea Austen

1893. *Baccha crocea* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:157, fig.
1907. *Baccha crocea* Kertész, Cat. Dipt. 7:158.
1934. *Baccha croacea* Curran, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:394.
1949. *Baccha crocea* Hull, Ent. Amer. 27:127, figs.

Brazil; Panama.

Baccha cryptica Hull

1942. *Baccha cryptica* Hull, Psyche 49:97.
1949. *Baccha cryptica* Hull, Ent. Amer. 27:149, figs.

Paraguay: Villarica.

Baccha cubana Hull

1944. *Baccha cubana* Hull, Psyche 51:30.
1949. *Baccha cubana* Hull, Ent. Amer. 27:132, fig.

Cuba: Soledad.

Baccha cubensis Macquart

1851. *Bacha cubensis* Macquart, Dipt. Exot. 4 Suppl.: 161.
1905. *Baccha cubensis* Aldrich, Cat. Dipt. 355.

Cuba.

Baccha cultrata Austen

1893. *Baccha cultrata* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:132.
1914. *Baccha cultrata* Hine, Ohio Nat. 14:336.
1939. *Baccha cultrata* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:7.
1949. *Baccha cultrata* and var. *incisa* Hull, Ent. Amer. 27:128, fig.

Guatemala.

Baccha cultrina Curran

1939. *Baccha cultrina* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:7.
1941. *Baccha currani* Hull, Bul. Brook. Ent. Soc. 36:167.
1943. *Baccha cultrina* Hull, Ent. Amer. 23:47.
1949. *Baccha cultrina* Hull, Ent. Amer. 27:128, figs.

Canal Zone: Barro Colorado Island.

Baccha cybele Hull

1947. *Baccha cybele* Hull, Psyche 54:236.
1947. *Baccha cybele* Hull, Ent. Amer. 27:150, fig.

Paraguay: Villarica (Melander Coll.).

Baccha cyclops Hull

1947. *Baccha cyclops* Hull, Rev. de Ent. 18:406.
1949. *Baccha cyclops* Hull, Ent. Amer. 27:108, fig.

Colombia: Muzo (Hull Coll.).

Baccha cylindrica (Fabricius)

1781. *Syrphus cylindricus* Fabricius, Spec. Insect. 2:249.
1794. *Syrphus cylindricus* Fabricius, Ent. Syst. 4:298.
1805. *Baccha cylindrica* Fabricius, Syst. Antl.: 199.
1830. *Baccha cylindrica* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:92.
1866. *Ocyptamus confirmis* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 7:38.
1883. *Ocyptamus fascipennis* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:9.
1885. *Ocyptamus conformis* Roeder, Stett. Ent. Zeit. 342.
1886. *Ocyptamus fuscipennis* (in part) Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:119.
1895. *Ocyptamus fuscipennis* Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. 22:39.
1905. *Baccha cylindrica* Aldrich, Cat. Dipt. 355.
1916. *Baccha cylindrica* Knab, Ins. Insc. Mens. 4:91.
1949. *Baccha cylindrica* Hull, Ent. Amer. 27:120, figs.

West Indies.

Baccha cymbellina Hull

1944. *Baccha cymbellina* Hull, Bul. Brooklyn Ent. Soc. 39:63.
1949. *Baccha cymbellina* Hull, Ent. Amer. 27:131, fig.

Ecuador: Santo Domingo.

Baccha danaida Hull

1943. *Baccha danaida* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:74.
1949. *Baccha danaida* Hull, Ent. Amer. 27:129, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha debasa Curran

1941. *Baccha debasa* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:272.
1949. *Baccha debasa* Hull, Ent. Amer. 27:131, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha deceptor Curran

1930. *Baccha deceptor* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:14.
1949. *Baccha deceptor* Hull, Ent. Amer. 27:108, figs.

Puerto Rico: St. Croix Island, St. Thomas Island, Adjuntas.

Baccha delicatissima Hull

1943. *Baccha delicatissima* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:214.
1949. *Baccha delicatissima* Hull, Ent. Amer. 27:134, figs.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha delicatula Hull

1943. *Baccha delicatula* Hull, Ent. Amer. 23:78.
1949. *Xestoprosopa delicatula* Hull, Ent. Amer. 27:94, 102 figs.

Ecuador: Banos (Hull Coll.).

Baccha diana Hull

1947. *Baccha diana* Hull, Rev. de Ent. 18:408.
1949. *Baccha diana* Hull, Ent. Amer. 27:129, fig.

Br. Guiana: Georgetown (Hull Coll.).

Baccha diffusa Curran

1939. *Baccha diffusa* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:4.
1949. *Baccha diffusa* Hull, Ent. Amer. 27:122, figs.

Brazil: São Paulo.

Baccha dimidiatus (Fabricius)

1781. *Syrphus dimidiatus* Fabricius, Spec. Insect. 2:434.
1794. *Syrphus dimidiatus* Fabricius, Syst. Antl. 4:310.
1805. *Scaeva dimidiata* Fabricius, Syst. Antl.: 254.
1830. *Syrphus dimidiatus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:140.
1842. *Chilosia dimidiata* Macquart, Mem. Soc. Sci. Lille 2:105.
1868. *Ocyptamus dimidiatus* Schiner, Reise Novara, Dipt.: 346.
1878. *Ocyptamus dimidiatus* Osten Sacken, Cat. Dipt. 127.
1883. *Baccha dimidiata* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:10.
1886. *Baccha dimidiata* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:125.
1888. *Ocyptamus dimidiatus* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:265.
1891. *Ocyptamus dimidiatus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:30.
1893. *Ocyptamus dimidiatus* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:371.
1895. *Ocyptamus dimidiatus* Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. 22:39.
1896. *Baccha dimidiata* Williston, Trans. Ent. Soc. London 3:348.
1904. *Ocyptamus dimidiatus* Brèthes, An. Mus. Nac. Buenos Aires (Ser. 3) 4:341.
1905. *Baccha dimidiata* Aldrich, Cat. Dipt. 357.
1934. *Baccha dimidiatus* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:394.
1949. *Baccha dimidiatus* Hull, Ent. Amer. 27:118, fig.

Region neotropical.

Baccha dolorosa Hull

1950. *Baccha dolorosa* Hull, Rev. de Ent. 21:225.

Peru: Chanchamayo.

Baccha dolosa Williston

1891. *Baccha dolosa* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:37, tab. 1, fig. 7.
1905. *Baccha dolosa* Aldrich, Cat. Dipt. 355.
1949. *Baccha* (*Mimocalla*) *dolosa* Hull, Ent. Amer. 27:98, 105, fig.

Guatemala: Cerro Zunil; Mexico: Omilteme, Amula Xucumanatlan.

Baccha dracula Hull

1943. *Baccha dracula* Hull, Bul. Brook. Ent. Soc. 38:52.
1949. *Baccha dracula* Hull, Ent. Amer. 27:152, fig.

Honduras: Puerto Castilla.

Baccha druida Hull

1947. *Baccha druida* Hull, Rev. de Ent. 18:398.
1949. *Baccha* (*Aulacibaccha*) *druida* Hull, Ent. Amer. 27:97, 123, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha duida Hull

1947. *Baccha duida* Hull, Psyche 54:238.
1949. *Baccha duida* Hull, Ent. Amer. 27:135, figs.

Venezuela: Mt. Duida (Amer. Museum); Argentina: Salta, Tucumán.

Baccha eblis Hull

1943. *Baccha* (*Styxia*) *eblis* Hull, Ent. Amer. 23:65.
1949. *Styxia eblis* Hull, Ent. Amer. 27:94, 101, fig.

Ecuador: Hda Talahua (Amer. Museum).

Baccha erebus Hull

1943. *Baccha* (*Mimocalla*) *erebus* Hull, Ent. News 54:137.
1949. *Baccha* (*Mimocalla*) *erebus* Hull, Ent. Amer. 27:105, fig.

Brazil: Nova Teutônia, Santa Catarina.

Baccha eruptova Hull

1943. *Baccha eruptova* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:40.
1949. *Baccha eruptova* Hull, Ent. Amer. 27:110, figs.

Peru: Iquitos (U. S. Nat. Museum).

Baccha estrelita Hull

1948. *Baccha estrelita* Hull, Ent. News 59:1.
1949. *Leucopodella estrelita* Hull, Ent. Amer. 27:94, 103.

Argentina: Buenos Aires; Cuba: Trinidad Mts.

Baccha exigua Williston

1888. *Baccha exigua* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:267.
1949. *Baccha exigua* Hull, Ent. Amer. 27:107, figs.

Brazil: Chapada.

Baccha fasciata Roeder

1885. *Baccha fasciata* Roeder, Stett. Ent. Zeitsch. 342.
1905. *Baccha fasciata* Aldrich, Cat. Dipt. 357.

1949. *Baccha* (*Ocyptamus*) *fasciata* Hull, Ent. Amer. 27:99.
Puerto Rico.

Baccha felix Shannon

1927. *Baccha felix* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:30.
Chile: Valparaiso, Santiago.

Baccha fiametta Hull

1943. *Baccha fiametta* Hull, Ent. Amer. 23:75.
1949. *Baccha fiametta* Hull, Ent. Amer. 27:153, fig.
Panama: Barro Colorado Summit.

Baccha filiola Shannon

1927. *Baccha filiola* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:30.
1933. *Baccha filiola* Shannon & Aubertin, Dipt. Patag. S. Chile 6:137.
1949. *Baccha filiola* Hull, Ent. Amer. 27:107, fig.
Chile: Valparaiso, Santiago.

Baccha filissima Hull

1943. *Baccha filissima* Hull, Ent. Amer. 23:79.
1949. *Baccha filissima* Hull, Ent. Amer. 27:134, fig.
Colombia: Muzo (Hull Coll.).

Baccha flata Hull

1940. *Baccha flata* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 30:433.
1949. *Baccha flata* Hull, Ent. Amer. 27:119, figs.
Brazil: Petropolis.

Baccha flavipennis (Wiedemann)

1830. *Syrphus flavipennis* Wiedemann, Ausser. Zwif. Ins. 2:123.
1888. *Baccha flavipennis* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:268.
1949. *Baccha flavipennis* Hull, Ent. Amer. 27:122, fig.
Brazil: Chapada.

Baccha flukei Hull

1943. *Baccha flukei* Hull, Ent. Amer. 23:67.
1943. *Baccha phobia* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 45:51.
1949. *Baccha* (*Mimocalla*) *flukei* Hull, Ent. Amer. 27:98, 100 fig.
Brazil: Nova Teutônia; Ecuador (Amer. Museum).

Baccha flukiella Curran

1941. *Baccha flukiella* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:275.
1949. *Baccha* (*Atylobaccha*) *flukiella* Hull, Ent. Amer. 27:94, 102, fig.
Brazil: Nova Teutônia.

Baccha fragmentaria Hull

1947. *Baccha fragmentaria* Hull, Rev. de Ent. 18:405.
1949. *Baccha fragmentaria* Hull, Ent. Amer. 27:27, figs.

Mexico: Tapachula Mts. (Amer. Museum).

Baccha fraterna (Bigot)

1883. *Ocyptamus fraternus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 324.

Mexico.

Baccha funebris (Macquart)

1834. *Ocyptamus funebris* Macquart, Hist. Nat. Dipt. 1:554.
1842. *Ocyptamus funebris* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2: 105, fig.
1856. *Ocyptamus funebris Bigot,* Sagra's Hist. fis. polit. Cuba 7:338.
1868. *Ocyptamus funebris* Schiner, Reise Novara, Diptera 346.
1883. *Ocyptamus funebris* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:9.
1888. *Ocyptamus funebris* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:265.
1891. *Ocyptamus funebris* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:50.
1891. *Ocyptamus funebris* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:30.
1892. *Ocyptamus funebris* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:372.
1905. *Ocyptamus funebris* Aldrich, Cat. Dipt. 357.
1933, *Ocyptamus funebris* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:137.
1937. *Ocyptamus funebris* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 234.
1941. *Baccha funebris* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:269.
1949. *Baccha funebris* Hull, Ent. Amer. 27:119, figs.

Region neotropical.

Baccha fuscicosta (Arribálzaga)

1891. *Ocyptamus fuscicosta* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:52.

Argentina.

Baccha fuscipennis Say

1823. *Baccha fuscipennis* Say, J. Acad. Phil. 3:100.
1834. *Ocyptamus fascipennis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. 1:554, tab. 12, fig. 13.
1849. *Syrphus amissas, radaca,* and *peas* Walker, List, etc. 3:589 and 590.
1859. *Baccha fuscipennis* Say, Compl. Wr. 2:86.
1866. *Ocyptamus longiventris* Locw, Centur. 7:66.
1878. *Ocyptamus fuscipennis* Osten-Sacken, Cat. Dipt. 127.
1883. *Ocyptamus fuscipennis* Wulp, Tijd. v. Ent. 26:9.
1886. *Baccha fuscipennis* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:119, pl. 4, fig. 8.
1895. *Ocyptamus fuscipennis* Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. 22:44.
1897. *Ocyptamus fuscipennis* Townsend, Ann. Mag. Nat. Hist. 20:21.
1905. *Ocyptamus fuscipennis* Aldrich, Cat. Dipt. 357.
1930. *Baccha fuscipennis* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 61:60.
1949. *Baccha fuscipennis* Hull and var. *fenestratus* Hull (not Bigot), Ent. Amer. 27:120, figs.

North America; Guadaloupe; Cuba: San Domingo; Mexico: Vera Cruz.

Baccha gastrostactus (Wiedemann)

1830. *Syrphus gastrostactus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:123.
1830. *Syrphus trigonus* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:126.
1837. *Pipiza costalis* Walker, Trans. Linn. Soc. London 17:342.
1857. *Pipiza pica* Walker, Trans. Ent. Soc. London 4:156.
1868. *Baccha trigonus* Schiner, Reise Novara, Diptera 346.
1886. *Baccha torva* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:124.
1888. *Baccha gastrostactus* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:264; *trigonus*, 265.
1891. *Syrphus* sp.? and *Ocyptamus trigonus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:18, 30, 146.
1891. *Baccha trigonus* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:254.
1902. *Ocyptamus notatus* Coquillett, Can. Ent. 34:195.
1905. *Baccha gastrostactus* Aldrich, Cat. Dipt. 358.
1926. *Baccha gastrostactus* Curran, Can. Ent. 58:113.
1930. *Baccha gastrostactus* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:5.
1949. *Baccha gastrostactus* Hull, Ent. Amer. 27:120, figs.

Region neotropical.

Baccha globiceps (Hull)

1937. *Pipunculosyrphus globiceps* Hull, Psyche 44:30.
1941. *Baccha tiara* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:271.
1943. *Baccha tiara* Hull, Ent. Amer. 23:47.
1949. *Baccha* (*Pipunculosyrphus*) *globiceps* Hull, Ent. Amer. 27:97, 125, figs.

Paraguay: San Bernardino; Brazil.

Baccha gowdeyi Curran

1927. *Baccha gowdeyi* Curran, Gow.'s Cat. Ins. Jam., Pt. 1, App.: 102.
1927. *Baccha gowdeyi* Curran, App., Rec. & Descr. of Dipt., Jamaica: 22.
1949. *Leucopodella gowdeyi* Hull, Ent. Amer. 27:94, 103, figs.

Jamaica: Cinchona.

Baccha gracilis Williston

1891. *Baccha gracilis* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:34.
1905. *Baccha gracilis* Aldrich, Cat. Dipt. 355.
1928. *Baccha gracilis* Curran, New York Acad. Sci. 11:35.
1949. *Leucopodella gracilis* Hull, Ent. Amer. 27:94, 103, fig.

Mexico: Orizaba, Omilteme.

Baccha grata Curran

1941. *Baccha grata* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:270.
1949. *Baccha grata* Hull, Ent. Amer. 27:121, figs.

Brazil: Chapada.

Baccha halcyone Hull

1949. *Baccha halcyone* Hull, Ohio Jour. Sci. 49:244.

Peru (Hull Coll.).

Baccha harlequina Hull

1948. *Baccha harlequina* Hull, Ent. News 59:10.
1949. *Baccha harlequina* Hull, Ent. Amer. 27:133, figs.

Brazil: Natal; Argentina: Colonia Benitez (Pte. Perón).

Baccha hiantha Hull

1943. *Baccha hiantha* Hull, Ent. Amer. 23:74.
1949. *Baccha hiantha* Hull, Ent. Amer. 27:154, figs.

Brazil: Nova Teutonia.

Baccha hirta Shannon

1927. *Baccha hirta* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:11.
1949. *Baccha hirta* Hull, Ent. Amer. 27:154, fig.

Bolivia: Ivon, Beni (U. S. Museum).

Baccha hirundella Hull

1944. *Baccha hirundella* Hull, Bull. Brook. Ent. Soc. 39:59.
1949. *Baccha hirundella* Hull, Ent. Amer. 27:155, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha hyacinthia Hull

1947. *Baccha hyacinthia* Hull, Rev. de Ent. 18:409.
1949. *Baccha hyacinthia* Hull, Ent. Amer. 27:132, fig.

Cuba: Soledad (Hull Coll.).

Baccha ida Curran

1941. *Baccha ida* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:279.
1949. *Baccha ida* and var. *idella* Hull, Ent. Amer. 27:156, 159, figs.

Paraguay; Brazil: Nova Teutônia; Argentina: Jujuy.

Baccha idana Curran

1941. *Baccha idana* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:276.
1949. *Baccha idana* Hull, Ent. Amer. 27:117, figs.

Peru: Rio Putamayo.

Baccha inca Curran

1938. *Baccha inca* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:4.
1949. *Baccha inca* Hull, Ent. Amer. 27:185, fig.

Peru.

Baccha incompta Austen

1893. *Baccha incompta* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:147.
1928. *Baccha incompta* Curran, New York Acad. Sci. 11:36.

1930. *Baccha incompta* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:15.
1934. *Baccha incompta* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:393.
1949. *Leucopodella incompta* Hull, Ent. Amer. 27:94, 118, fig.

Puerto Rico; Panama; Honduras; Br. Guiana: Kartabo; Argentina: Jujuy, Tucumán.

Baccha infanta Hull

1943. *Baccha infanta* Hull, Ent. Amer. 23:74.
1949. *Baccha infanta* Hull, Ent. Amer. 27:159, fig.

Colombia: Muzo.

Baccha infuscata (Bigot)

1883. *Ocyptamus infuscatus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 324.
1885. *Ocyptamus fenestratus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 251.
1891. *Ocyptamus infuscatus* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:30.
1892. *Ocyptamus fenestratus* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:55.
1905. *Ocyptamus infuscatus* Aldrich, Cat. Dipt. 357.
1927. *Ocyptamus infuscatus* Curran, Rec. & Desc. Dipt., Jamaica: 22.
1928. *Baccha infuscata* Curran, Rec. & Desc. of Dipt., App.: 22.
1930. *Baccha latiusculus* ? Curran, Amer. Mus. Novit. 403:5.
1949. *Baccha infuscatus* Hull, Ent. Amer. 27:98.

Mexico; Jamaica: Cinchona.

Baccha io Hull

1944. *Baccha io* Hull, Bul. Brook. Ent. Soc. 39:61.
1949. *Baccha io* Hull, Ent. Amer. 27:131, figs.

Brazil: São Paulo, C. de Jordão.

Baccha iona Curran

1941. *Baccha iona* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:265.
1949. *Baccha iona* Hull, Ent. Amer. 27:121, figs.

Brazil: Chapada.

Baccha iridipennis (Walker)

1837. *Syrphus iridipennis* Walker, Trans. Linn. Soc. London 17:345.
1849. *Syrphus iridipennis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. 3:589.
1886. *? Malanostoma iridipennis* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:323.
1893. *Ocyptamus iridipennis* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:134.

South America.

Baccha iris (Austen)

1893. *Ocyptamus iris* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:133, fig.
1905. *Ocyptamus iris* Aldrich, Cat. Dipt. 357.

Jamaica.

Baccha johnsoni Curran

1934. *Baccha johnsoni* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:392.
1949. *Baccha johnsoni* Hull, Ent. Amer. 27:159, fig.

Br. Guiana: Bartica (Amer. Museum).

Baccha lanei Curran

1936. *Baccha lanei* Curran, Amer. Mus. Novit. 882:16.
1940. *Baccha lanei* Carrera, Papeis Avulsos 1:66.
1949. *Baccha lanei* Hul, Ent. Amer. 27:104, figs.
1949. *Leucopodella lanei* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:296.

Brazil: São Paulo.

Baccha laticauda Curran

1941. *Baccha laticauda* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:277.
1949. *Baccha laticauda* Hull, Ent. Amer. 27:118, figs.

Brazil: São Paulo.

Baccha latiuscula (Loew)

1866. *Ocyptamus latiusculus* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 7:68.
1866. *Ocyptamus latiusculus* Loew, Berl, Ent. Zeitsch. 10:39.
1884. *Ocyptamus infuscatus* ? Bigot Ann. Soc. Ent. France: 324.
1886. *Baccha latiuscula* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:122.
1905. *Ocyptamus latiusculus* Aldrich, Cat. Dipt. 357.
1930. *Baccha latiusculus* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:5.

Cuba: San Domingo.

Baccha lativentris Curran

1941. *Baccha lativentris* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:277.
1949. *Baccha lativentris* Hull, Ent. Amer. 27:113, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha laudabilis Williston

1891. *Baccha laudabilis* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:36.
1905. *Baccha laudabilis* Aldrich, Cat. Dipt. 355.

Mexico: Sierra de las Aguas Escondidas.

Baccha lepida Macquart

1842. *Baccha lepida* Macquart, Mem. Soc. Sci. Lille 2:109, fig.
1892. *Baccha lepida* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:55.
1905. *Baccha lepida* Aldrich, Cat. Dipt. 355.
1949. *Baccha lepida* Hull, Ent. Amer. 27:128, figs.

Mexico.

Baccha leucopoda Hull

1948. *Baccha leucopoda* Hull, Ent. News 59:5.
1949. *Baccha leucopoda* Hull, Ent. Amer. 27:160, fig.

Brazil: Goiás.

Baccha levissima Austen

1893. *Baccha levissima* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:146, fig.
1949. *Baccha levissima* Hull, Ent. Amer. 27:108, figs.

Brazil.

Baccha limpidapex Curran

1941. *Baccha limpidapex* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:282.
1949. *Baccha limpidapex* Hull, Ent. Amer. 27:115, figs.

Brazil: Chapada.

Baccha lineata Macquart

1846. *Baccha lineata* Macquart, Dipt. Exot. 1 Suppl.: 139, pl. 20, fig. 5.
1897. *Baccha tropicalis* Townsend, Jour. N. Y. Ent. Soc. 5:172; 6:50.
1905. *Baccha tropicalis* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1923. *Baccha lineata* Hull, Ohio Jour. Sci. 23:298.
1930. *Baccha lineata* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:15.
1949. *Baccha lineata* Hull, var. *connexa,* Ent. Amer. 27:124, 236, figs.

Texas; Mexico: Yucatan.

Baccha livida Schiner

1868. *Baccha livida* Schiner, Reise Novara, Diptera 343.
1888. *Baccha livida* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:268.
1891. *Baccha livida* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:33.
1905. *Baccha livida* Aldrich, Cat. Dipt. 355.
1914. *Baccha lineata* Hine (not Macquart), Ohio Nat. 14:336.
1930. *Baccha livida* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:15.
1941. *Baccha livida* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:267.
1943. *Baccha livida* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:393.
1949. *Baccha livida* Hull, Ent. Amer. 27:124, figs.

Colombia; Brazil; Br. Guiana; Peru; Mexico; Panama.

Baccha lopesae Curran

1941. *Baccha lopesae* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:269.

Brazil: Rio de Janeiro, Tijuca.

Baccha lucretia Hull

1949. *Baccha lucretia* Hull, Ent. News 60:230.

Peru (Hull Coll.).

Baccha luctuosa Bigot

1883. *Baccha luctuosa* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 334.
1891. *?Baccha luctuosa* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:39.
1905. *Baccha luctuosa* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1943. *Allograpta ? luctuosa* Hull, Ent. Amer. 23:47.
1943. *Allograpta ? luctuosa* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 45:10.
1949. *Baccha luctuosa* Hull, Ent. Amer. 27:126, fig.

Mexico; Costa Rica?

Baccha lugubris Philippi

1865. *Baccha lugubris* Philippi, Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:749.
1883. *Baccha nigrifrons* Bigot, Ann. Ent. Soc. France: 335.
1933. *Baccha lugubris* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:136.

Chile.

Baccha macer Curran.

1930. *Baccha macer* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:13.
1949. *Baccha macer* Hull, Ent. Amer. 27:134, figs.

Paraguay: San Bernardino.

Baccha macropyga Curran

1941. *Baccha macropyga* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:267.
1949. *Baccha macropyga* Hull, Ent. Amer. 27:121, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha mara Curran

1941. *Baccha mara* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:274.
1949. *Baccha mara* Hull, Ent. Amer. 27:133, figs.

Brazil: Nova Teutônia; Argentina: Villa Padre Monti (Tucumán).

Baccha marmorata Bigot

1883. *Baccha marmorata* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 333.
1892. *Baccha marmorata* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:58, fig.
1905. *Baccha marmorata* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1949. *Xestoprosopa marmoratus* Hull, Ent. Amer. 27:94, 102.

Mexico.

Baccha melanorrhina Philippi

1865. *Baccha melanorrhina* Philippi, Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:749.
1927. *Baccha felix* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:30.
1933. *Baccha melanorrhina* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:136.
1949. *Baccha melanorrhina* Hull, Ent. Amer. 27:107, 135, figs.

Chile.

Baccha mentor Curran

1930. *Baccha mentor* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:12.
1949. *Baccha mentor* Hull, Ent. Amer. 27:135, figs.

Paraguay: San Bernardino.

Baccha mexicana Curran

1891. *Baccha lugubris* Williston (not Philippi), Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:37.

1905. *Baccha lugubris* Aldrich (not Philippi), Cat. Dipt. 356.
1930. *Baccha mexicana* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:6.
1949. *Baccha mexicana* Hull, Ent. Amer. 27:113, figs.

Mexico: Atoyac, Teapa; Chile: Venta de Zopilote, Chilpancingo.

Baccha micropelecina Shannon

1927. *Baccha micropelecina* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:10.
1949. *Baccha micropelecina* Hull, Ent. Amer. 27:188, fig.

Bolivia: Tumupasa.

Baccha micropyga Curran

1941. *Baccha micropyga* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:271.
1949. *Baccha migropyga* and var. *iolanthe* Hull, Ent. Amer. 27:252.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha mima Hull

1949. *Baccha mima* Hull, Ent. Amer. 27:188.

Peru: Pucallpa (Hull Coll.).

Baccha minima Hull

1943. *Baccha minima* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:214.
1949. *Baccha minima* Hull, Ent. Amer. 27:135, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Mus.).

Baccha murina Curran

1888. *Baccha variegata* Williston (not Macquart), Trans. Amer. Ent. Soc. 15:267.
1930. *Baccha murina* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:12.
1949. *Baccha murina* Hull, Ent. Amer. 27:132, figs.

Brazil: Chapada.

Baccha nasuta (Bigot)

1884. *Sphaerophoria nasuta* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 103.
1891. *Baccha nasuta* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:35.
1892. *Baccha nasuta* Giglio-Tos, Mem. R. Accad. Sci. Torino 43:375, 120, fig.
1905. *Baccha nasuta* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1943. *Baccha nasuta* Hull, Ent. Amer. 23:47 (*Rhinoprosopa?*).

Mexico.

Baccha nectarina Hull

1942. *Baccha nectarina* Hull, Psyche 49:94.
1949. *Baccha* (*Aulacibaccha*) *nectarina* Hull, Ent. Amer. 27:97, 123, fig.

Paraguay: Villarica.

Baccha nepenthe Hull

1943. *Baccha nepenthe* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:40.
1943. *Baccha* (*Mimocalla*) *nepenthe* Hull, Ent. Amer. 23:56.
1949. *Salpingogaster* (*Eosalpingogaster*) *nepenthe* Hull, Trans. Zool. Soc. London 26:299.

Florida: Bonita (U. S. Nat. Museum).

Baccha neptuna Hull

1943. *Baccha neptuna* Hull, Ent. News 54:138.
1949. *Baccha neptuna* Hull, Ent. Amer. 27:129, fig.

Brazil: Japuíba, Angra.

Baccha nerissa Hull

1943. *Baccha nerissa* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:215.
1949. *Baccha nerissa* Hull, Ent. Amer. 27:162, fig.

Ecuador: Pinas (Amer. Museum).

Baccha nero Curran

1939. *Baccha nero* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:8.

Br. Guiana: Kaieteur.

Baccha nigrocilia Hull

1943. *Baccha nigrocilia* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:215.
1949. *Baccha nigrocilia* and vars. *hirtipes* and *inclusa,* Hull, Ent. Amer. 27:111, 162, figs.

Brazil: São Paulo, Ilha Seca (Amer. Museum).

Baccha niobe Hull

1943. *Baccha niobe* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:73.
1949. *Baccha niobe* Hull, Ent. Amer. 27:132, fig.

Ecuador: Manabi (Amer. Museum).

Baccha nitidula Curran

1930. *Baccha nitidula* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:9.
1949. *Baccha nitidula* Hull, Ent. Amer. 27:114, fig.

Brazil: Rio Madeira, Abuna; Canal Zone: Barro Colorado Island.

Baccha nodosa Hull

1930. *Baccha nodosa* Hull, Trans. Amer. Ent. Soc. 56:141, pl. 9, fig. 8.
1949. *Baccha nodosa* Hull, Ent. Amer. 27:118, fig.

Mexico: Jalapa, Vera Cruz.

Baccha nora Curran

1941. *Baccha nora* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:269.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha norina Curran

1941. *Baccha norina* Curran, Amer. Mus. Nat. Hist. 78:267.
1949. *Baccha norina* Hull, Ent. Amer. 27:96, figs.

Brazil: Nova Teutônia; Argentina: Misiones, Formosa, Salta, Jujuy, Tucumán; Bolivia: Songo.

Baccha notata Loew

1866. *Baccha notata* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 7:65.
1866. *Baccha notata* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 10:37.
1896. *Baccha notata* Hunter, Can. Ent. 28:97.
1905. *Ocyptamus notatus* Aldrich, Cat. Dipt. 358.
1905. *Baccha notata* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1941. *Baccha notata* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:268.
1949. *Baccha notata* Hull, Ent. Amer. 27:123, figs.

Cuba; Mexico; Florida.

Baccha nymphaea Hull

1943. *Baccha nymphaea* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:40.
1949. *Baccha* (*Mimocalla*) *nymphaea* Hull, Ent. Amer. 27:98, 105, fig.

Brazil: São Paulo (U. S. Nat. Museum).

Baccha obsoleta Curran

1941. *Baccha obsoleta* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:266.
1949. *Baccha* (*Aulacibaccha*) *obsoleta* Hull, Ent. Amer. 27:97, 123, figs.

Paraguay: San Bernardino.

Baccha ochreolinea Hull

1944. *Baccha ochreolinea* Hull, Psyche 51:31.
1949. *Baccha ochreolinea* Hull, Ent. Amer. 27:129, fig.

Canal Zone: Barro Colorado Island.

Baccha oenone Hull

1949. *Baccha eonone* Hull, Ent. Amer. 27:109, fig. (original citation not found).

Jamaica.

Baccha olga Hull

1942. *Baccha olga* Hull, Psyche 49:95.
1949. *Leucopodella olga* Hull, Ent. Amer. 27:94, 104, figs.

Panama: Chilibre.

Baccha ophiolinea Hull

1943. *Baccha ophiolinea* Hull, Ent. Amer. 23:68.
1949. *Baccha ophiolinea* Hull, Ent. Amer. 27:106, fig.

Colombia: Villavicencio (Hull Coll.).

Baccha oriel Hull

1942. *Baccha oriel* Hull, Psyche 49:96.
1949. *Baccha oriel* Hull, Ent. Amer. 27:130, figs.
Dominican Rep.: Loma Rucilla and Mts. N.

Baccha ornatipes Curran

1927. *Baccha ornatipes* Curran, Amer. Mus. Novit. 245:3.
1949. *Baccha ornatipes* Hull, Ent. Amer. 27:106, figs.
Puerto Rico: Cayey.

Baccha oviphora Hull

1943. *Baccha oviphora* Hull, Ent. Amer. 23:73.
1949. *Baccha oviphora* Hull, Ent. Amer. 27:117, fig.
Colombia: Muzo (Hull Col.).

Baccha ovipositoria Hull

1943. *Baccha ovipositoria* Hull, Ent. Amer. 23:76.
1949. *Baccha ovipositoria* Hull, Ent. Amer. 27:117, 187, fig.
Colombia (Hull Col.).

Baccha panamensis Curran

1930. *Baccha panamensis* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:9.
1949. *Baccha panamensis* Hull, Ent. Amer. 27:116, fig.
Panama: Ancon, Barro Colorado Island.

Baccha pandora Hull

1942. *Baccha pandora* Hull, Psyche 49:102.
1949. *Baccha pandora* Hull, Ent. Amer. 27:198.
Panama: El Valle, Cocle Prov.

Baccha papilio Hull

1942. *Baccha papilio* Hull, Rev. de Ent. 13:45.
1949. *Baccha papilio* Hull, Ent. Amer. 27:127, fig.
Brazil: São José.

Baccha papilionaria Hull

1943. *Baccha palilionaria* Hull, Ent. Amer. 23:71.
1949. *Baccha papilionaria* Hull, Ent. Amer. 27:119, fig.
Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha para Curran

1941. *Baccha para* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:280.
1949. *Baccha para* Hull, Ent. Amer. 27:163, figs.
Brazil: Nova Teutônia.

Baccha parvicornis Loew

1861. *Baccha parvicornis* Loew, Wien. Ent. Monatsch. 5:41.
1866. *Baccha parvicornis* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 7:64.
1885. *Baccha parvicornis* Roeder, Stett. Ent. Zeitsch. 46:342.
1905. *Baccha parvicornis* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1949. *Baccha parvicornis* Hull, Ent. Amer. 27:133, 190, fig.

Cuba; Puerto Rico.

Baccha pennata Hull

1943. *Baccha pennata* Hull, Ent. Amer. 23:75.
1949. *Baccha pennata* Hull, Ent. Amer. 27:122, figs.

Panama: Barro Colorado Island (Hull Coll.).

Baccha peri Hull

1943. *Baccha peri* Hull, Ent. Amer. 23:72.
1949. *Baccha peri* Hull, Ent. Amer. 27:112, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha peruviana Shannon

1927. *Baccha* (*Pelecinobaccha*) *peruviana* Shannon, Proc. U. S. Nat. Mus. 70:10.
1949. *Baccha* (*Pelecinobaccha*) *peruviana* Hull, Ent. Amer. 27:96, 110, figs.

Peru: Chauchamayo.

Baccha phaeoptera Schiner

1868. *Baccha phaeoptera* Schiner, Reise Novara, Diptera 342.
1888. *Baccha phaeoptera* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:267.
1891. *Baccha phaeoptera* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:33.
1891. *Baccha phaeoptera* Townsend, Ann. Mag. Nat. Hist. 19:20.
1905. *Baccha phaeoptera* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1949. *Baccha* (*Aulacibacha*) *phaeoptera* Hull, Ent. Amer. 27:97, 122, fig.

Guatemala; Brazil: Chapada; Mexico: Teapa, Atoyac, Amula, Xucumanatlan, and Venta de Zopilote.

Baccha philippiana Enderlein

1865. *Baccha flavicornis* Philippi (not Loew) Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:749.
1933. *Baccha flavicornis* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:136.
1937. *Baccha philippiana* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 235.

Chile.

Baccha philodice Hull

1950. *Baccha philodice* Hull, Rev. de Ent. 21:227.

Peru: Chanchamayo.

Baccha phobifer Hull

1943. *Baccha phobifer* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 45:50.
1949. *Baccha phobifer* Hull, Ent. Amer. 27:126, fig.

Ecuador (Amer. Museum).

Baccha picta Wiedemann

1830. *Baccha picta* Wiedemann, Ausser. Zweif. Ins. 2:93.
1937. *Ptileuria picta* Enderlein, Sitz. Gesellsch. Naturf. Fr. Berlin: 236.

Sp. Guiana.

Baccha pictula Hull

1949. *Baccha pictula* Hull. Ann. Mag. Nat. Hist. (12)2:737.
1949. *Baccha pictula* Hull, Ent. Amer. 27:128, fig.

Br. Guiana: Wallaba Forest, Moraballi Creek, Essequibo R.

Baccha pilipes Schiner

1868. *Baccha pilipes* Schiner, Reise Novara, Diptera 342.
1886. *Baccha pilipes* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:314.
1888. *Baccha pilipes* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:269.
1949. *Baccha pilipes* Hull, Ent. Amer. 27:111, figs.

Brazil: Chapada; Peru: Perene.

Baccha pinkusi Curran

1939. *Baccha pinkusi* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:5.
1949. *Baccha pinkusi* Hull, Ent. Amer. 27:126, figs.

Trinidad: Tabaquite.

Baccha pirata Curran

1939. *Baccha pirata* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:7.
1949. *Baccha pirata* Hull, Ent. Amer. 27:126, figs.

Brazil: São Paulo.

Baccha placiva Williston

1888. *Baccha placiva* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:269.
1949. *Baccha placiva* Hull, Ent. Amer. 27:121, fig.

Brazil: Chapada.

Baccha plutonia Hull

1948. *Baccha plutonia* Hull, Ent. News 59:2.
1949. *Baccha plutonia* Hull, Ent. Amer. 27:111, 159, fig.

Bolivia: Covendo.

Baccha pola Curran

1939. *Baccha pola* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:11.
1949. *Baccha pola* Hull, Ent. Amer. 27:116, figs.

Brazil: Chapada.

Baccha (*Mimocalla*) *polista* Hull

1943. *Baccha* (*Mimocalla*) *polista* Hull, Ent. News 54:89.
1949. *Baccha* (*Mimocalla*) *polista* Hull, Ent. Amer. 27:105, figs.

Brazil: Nova Teutônia; Argentina: V. Padre Monti (Tucumán).

Baccha potentilla Hull

1942. *Baccha potentilla* Hull, Psyche 49:100.
1949. *Baccha potentilla* Hull, Ent. Amer. 27:167, fig.

Paraguay: Villarica.

Baccha prenes Curran

1930. *Baccha prenes* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:11.
1949. *Baccha prenes* Hull, Ent. Amer. 27:132, fig.

Brazil: Rio de Janeiro.

Baccha princeps Hull

1944. *Baccha princeps* Hull, Bul. Brook. Ent. Soc. 39:56.
1949. *Baccha princeps* Hull, Ent. Amer. 27:119, figs.

Ecuador: Puyo, Oriente; Peru: Dos de Mayo, El Porvenir, Cam. del Pichis.

Baccha priscilla Hull

1943. *Baccha priscilla* Hull, Ent. Amer. 13:79.
1949. *Baccha priscilla* Hull, Ent. Amer. 27:168, fig.

Argentina: Potrerillos, Mendoza.

Baccha provocans Curran

1939. *Baccha provocans* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:6.
1949. *Baccha provocans* Hull, Ent. Amer. 27:134, figs.

Mexico: Chichen Itza, Yucatan.

Baccha proximus (Schiner)

1868. *Ocyptamus proximus* Schiner, Reise Novara, Diptera, 346.
1949. *Baccha* (*Ocyptamus*) *proximus* Hull, Ent. Amer. 27:98 (= *? latiusculus* Loew).

Brazil.

Baccha prudens Curran

1934. *Baccha prudens* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:394.
1949. *Baccha prudens* Hull, Ent. Amer. 27:127, figs.

Br. Guiana: Kartabo.

Baccha prunella Hull

1943. *Baccha prunella* Hull, Ent. Amer. 23:72.
1949. *Baccha prunella* Hull, Ent. Amer. 27:120.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha pulla Sack

1921. *Baccha pulla* Sack, Archiv. Naturg. 87:130, fig.

Paraguay.

Baccha pumila Austen

1893. *Baccha pumila* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:148, fig.
1949. *Bacha pumila* Hull, Ent. Amer. 27:127, fig.

Brazil.

Baccha punctifrons Williston

1891. *Baccha punctifrons* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:36.
1905. *Baccha punctifrons* Aldrich, Cat. Dipt. 356.

Mexico: Omilteme, Amula, Xucumanatlan.

Baccha pyxia Hull

1943. *Baccha pyxia* Hull, Ent. Amer. 23:68.
1949. *Baccha pyxia* Hull, Ent. Amer. 27:133, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha rica Curran

1939. *Baccha rica* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:6.
1949. *Baccha rica* Hull, Ent. Amer. 27:127, figs.

Puerto Rico: Mayaguez.

Baccha rubida Williston

1891. *Baccha rubida* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:34, tab. 1, fig. 8.
1905. *Baccha rubida* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1949. *Leucopodella rubida* Hull, Ent. Amer. 27: 94, 103, figs.

Mexico: Omilteme, Sierra de las Aguas Escondidas.

Baccha rufiventris (Bigot)

1883. *Ocyptamus rufiventris* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 325 (= *B. dimidiata?*).
1886. *Ocyptamus rubriventris* Williston, Bul. U. S. Nat. Mus. 31:298.
1905. *Ocyptamus rufiventris* Aldrich, Cat. Dipt. 358.

Cuba.

Baccha rugosifrons Schiner

1868. *Baccha rugosifrons* Schiner, Reise Novara, Diptera, 341.
1949. *Baccha rugosifrons* Hull, Ent. Amer. 27:107, fig.

Brazil.

Baccha ryl Hull

1943. *Baccha ryl* Hull, Ent. Amer. 23:73.
1949. *Baccha ryl* Hull, Ent. Amer. 27:124, fig.

Paraguay: Villarica (Amer. Museum).

Baccha saffrona Hull

1943. *Baccha saffrona* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:74.
1949. *Baccha saffrona* Hull, Ent. Amer. 27:132, fig.

Ecuador: Mansbi (Amer. Museum).

Baccha sagittifera Austen

1893. *Baccha sagittifera* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:144, fig.
1895. *Baccha sagittifera* Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. 22:38.
1905. *Baccha sagittifera* Aldrich, Cat. Dipt. 356.

Jamaica.

Baccha salpa Hull

1944. *Baccha salpa* Hull, Rev. de Ent. 15:40.
1949. *Baccha salpa* Hull, Ent. Amer. 27:169, fig.

Peru: Campamiento.

Baccha sappho Hull

1943. *Baccha sappho* Hull, Ent. Amer. 23:69.
1949. *Baccha sappho* Hull, Ent. Amer. 27:170, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha sativa Curran

1941. *Baccha sativa* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:275.
1949. *Baccha sativa* (*arsenoe*) Hull, Ent. Amer. 27:135, figs.

Brazil: Nova Teutônia; Colombia.

Baccha satyra Hull

1943. *Baccha satyra* Hull, Ent. Amer. 23:77.
1949. *Baccha satyra* Hull, Ent. Amer. 27:128, fig.

Ecuador: Palmar, Manibi (Amer. Museum).

Baccha schwarzi Curran

1939. *Baccha schwarzi* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:9.
1949. *Baccha schwarzi* Hull, Ent. Amer. 27:116, figs.

Colombia: Cali Dist., Western Cordillera.

Baccha scintillans Hull

1943. *Baccha scintillans* Hull, Ent. News 54:136.
1949. *Baccha scintillans* Hull, Ent. Amer. 27:125, fig.

Ecuador: Morro Morro.

Baccha scutellata (Loew)

1866. *Ocyptamus scutellata* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 7:69.
1905. *Ocyptamus scutellata* Aldrich, Cat. Dipt. 358.
1914. *Ocyptamus scutellata* Hine, Ohio Nat. 14:336.

Cuba; Argentina: Misiones, Tucumán.

Baccha selene Hull

1949. *Baccha selene* Hull, Ent. Amer. 27:183.

Peru: Pucallpa (Hull Col.).

Baccha sepia Hull

1941. *Baccha sepia* Hull, Ent. News 52:161.
1949. *Baccha sepia* Hull, Ent. Amer. 27:110, fig.

Brazil: São Paulo.

Baccha shropshirei Curran

1930. *Baccha shropshirei* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:7.
1949. *Baccha shropshirei* Hull, Ent. Amer. 27:118, figs.

Canal Zone: Corozal.

Baccha signifera Austen

1893. *Baccha signifera* Austen, Proc. Zool. Soc. London 1:145.
1934. *Baccha signifera* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 66:392.
1943. *Baccha signifera* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:47.

Br. Guiana: Bartica.

Baccha simplex (Loew)

1861. *Syrphus simplex* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 5:40.
1865. *Ocyptamus simplex* Loew, Berl. Ent. Zeitsch. 9:154.
1886. *Syrphus simplex* Williston, U. S. Nat. Mus. Bul. 31:87.
1916. *Ocyptamus simplex* Knab, Ins. Insc. Mens. 4:133.

Cuba: San Domingo.

Baccha simulata Curran

1939. *Baccha simulata* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:10.
1949. *Baccha simulata* Hull Ent. Amer. 27:114, figs.

Peru: Rio Ucayali, Rio Tapiche.

Baccha smarti Curran

1939. *Baccha smarti* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:10.

Br. Guiana: Mazaruni.

Baccha spatulata Giglio-Tos

1892. *Baccha spatulata* Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino 7:4.
1905. *Baccha spatulata* Aldrich, Cat. Dipt. 356.

Mexico.

Baccha stenogaster Williston

1888. *Baccha stenogaster* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:266.
1891. *Baccha stenogaster* Williston, Biol. Centr. Amer., Dipt. 3:34.
1905. *Baccha stenogaster* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1939. *Baccha stenogaster* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:7.
1949. *Baccha stenogaster* Hull, Ent. Amer. 27:107, figs.

Mexico: Rincon; Brazil: Chapada; Argentina: Salta, Tucumán.

Baccha stipa Hull

1949. *Baccha stipa* Hull, Ent. Amer. 27:110, fig. (original citation not found).

Neotropical.

Baccha summa Fluke

1936. *Baccha summa* Fluke, Jour. Kans. Ent. Soc. 9:59, fig. 1.
1949. *Baccha summa* Hull, Ent. Amer. 27:117, fig.

Brazil: Rio de Janeiro, Jardim Botânico.

Baccha susio Hull

1941. *Baccha susio* Hull, Jour. Kans. Ent. Soc. 14:61.
1949. *Baccha susio* Hull, Ent. Amer. 27:171, fig.

Brazil: S. Avanhandava.

Baccha telescopica Curran

1930. *Baccha telescopica* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:4.
1949. *Pelecinobaccha telescopica* Hull, Ent. Amer. 27:95, 111, 181, figs.

Panama: Barro Colorado Island.

Baccha thecla Hull

1943. *Baccha thecla* Hull, Ent. Amer. 23:67.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha tiarella Hull

1944. *Baccha* (*Pipunculosyrphus*) *tiarella* Hull, Bul. Brook. Ent. Soc. 39:57.
1949. *Baccha* (*Pipunculosyrphus*) *tiarella* Hull, Ent. Amer. 27:129, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha titan Hull

1947. *Baccha titan* Hull, Rev. de Ent. 18:345.
1949. *Baccha* (*Aulacibaccha*) *titan* Hull, Ent. Amer. 27:97, 124, figs.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha titania Hull

1943. *Baccha titania* Hull, Ent. Amer. 23:70.
1949. *Baccha titania* Hull, Ent. Amer. 27:134, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum); Argentina: Salta, Tucumán.

Baccha transatlantica Schiner

1868. *Baccha transatlantica* Schiner, Reise Novara, Diptera 343.
1949. *Baccha transatlantica* Hull, Ent. Amer. 27:114, figs.

Brazil.

Baccha tricincta Bigot

1883. *Baccha tricincta* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 333.
1905. *Baccha tricincta* Aldrich, Cat. Dipt. 356.
1949. *Baccha tricincta* Hull, Ent. Amer. 27:108, fig.

Argentina.

Baccha triloba Hull

1944. *Baccha triloba* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 46:11.
1949. *Baccha triloba* Hull, Ent. Amer. 27:172, figs.

Amazons (Brit. Museum).

Baccha trinidadensis Curran

1939. *Baccha trinidadensis* Curran, Amer. Mus. Novit. 1041:11.
1949. *Baccha trinidadensis* Hull, Ent. Amer. 27:159, 166, fig.

Trinidad: Tabaquite.

Baccha tristis Hull

1930. *Baccha tristis* Hull, Trans. Amer. Ent. Soc. 56:140, pl. 9, fig. 7.
1949. *Baccha tristis* Hull, Ent. Amer. 27:95, 153, 173, fig.

Mexico: Jalapa, Vera Cruz.

Baccha urania Hull

1949. *Baccha urania* Hull, Ent. Amer. 27:185.

Peru: Pucallpa (Hull Coll.).

Baccha ursula Hull

1947. *Baccha ursula* Hull, Psyche 54:234.
1949. *Baccha ursula* Hull, Ent. Amer. 27:96, 110, figs.

Paraguay: Villarica (Melander Col).

Baccha valdiviana (Philippi)

1865. *Ocyptamus valdivianus* Philippi, Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien 15:750.
1883. *Ocyptamus albimanus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France: 325.
1933. *Baccha ? valdivianus* Shannon & Aubertin, Dipt. Patagonia S. Chile 6:123 and 136.

Chile.

Baccha vampyra Hull

1948. *Baccha vampyra* Hull, Ent. News 59:7.
1949. *Baccha vampyra* Hull, Ent. Amer. 27:123, fig.

Brazil: São Paulo.

Baccha vanda Hull

1943. *Baccha vanda* Hull, Ent. News 54:136.
1949. *Baccha vanda* Hull, Ent. Amer. 27:174, figs.

Brazil: Nova Teutônia.

Baccha vanessa Hull

1949. *Baccha vanessa* Hull, Ent. Amer. 27:190.

Peru: Pucallpa (Hull Coll.).

Baccha variegata Macquart

1842. *Baccha variegata* Macquart, Dipt. Exot. 2, 2:108, fig.
1886. *Baccha variegata* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 13:314.
1888. *Baccha variegata* Williston, Trans. Amer. Ent. Soc. 15:267.

Brazil: Rio de Janeiro.

Baccha vera Hull

1944. *Baccha vera* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 46:10.
1949. *Baccha vera* Hull, Ent. Amer. 27:108, figs.

Amazons (Brit. Museum).

Baccha verona Curran

1941. *Baccha verona* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:272.
1949. *Baccha verona* Hull, Ent. Amer. 27:131, figs.

Colombia: Vista Nieve.

Baccha vespuccia Hull

1943. *Baccha vespuccia* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:73.
1949. *Baccha vespuccia* Hull, Ent. Amer. 27:129, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha victoria Hull

1941. *Baccha victoria* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 43:181.
1949. *Baccha victoria* Hull, Ent. Amer. 27:132, fig.

Brazil: São Paulo(Hull Coll.).

Baccha vierecki Curran

1930. *Baccha vierecki* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:6.
1949. *Baccha vierecki* Hull, Ent. Amer. 27:130, fig.

Panama: Barro Colorado Island; Colombia: Vista Nieve, Santa Maria.

Baccha violacea Hull

1943. *Baccha violacea* Hull, Ent. Amer. 23:71.
1949. *Baccha violacea* Hull, Ent. Amer. 27:110, fig.

Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum).

Baccha virgilio Hull

1942. *Baccha virgilio* Hull, Rev. de Ent. 13:46.
1949. *Baccha virgilio* Hull, Ent. Amer. 27:135, fig.
Brazil: Parana.

Baccha virginio Hull

1941. *Baccha virginio* Hull, Proc. Ent. Soc. Wash. 43:182.
1949. *Baccha virginio* Hull, Ent. Amer. 27:131, fig.
Brazil: São Paulo (Hull Coll.).

Baccha vittiger Hull

1949. *Baccha vittiger* Hull, Ann. Mag. Nat. Hist. (12)2:735.
1949. *Baccha vittiger* Hull, Ent. Amer. 27:123, figs.
Br. Guiana: Dark Forest, Moraballi Creek, Essequibo R.

Baccha wulpiana Arribálzaga

1888. *Baccha tricincta* Wulp (not Bigot), Tijd. v. Ent. 31:376, fig.
1891. *Baccha wulpiana* Arribálzaga, An. Soc. Cient. Argentina 32:250.
Argentina.

Baccha xantippe Hull

1949. *Baccha xantippe* Hull, Ent. Amer. 27:177.
Peru: Pucallpa (Hull Coll.).

Baccha zabulon Hull

1949. *Baccha zabulon* Hull, Ohio Jour. Sci. 49:244.
Peru (Hull Coll.).

Baccha zenia Curran

1941. *Baccha zenia* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:266.
1949. *Baccha zenia* Hull, Ent. Amer. 27:122, fig.
Brazil: Nova Teutônia.

Baccha zenilla Hull

1943. *Baccha zenilla* Hull, Ent. Amer. 23:77.
1949. *Leucopodella zenilla* Hull, Ent. Amer. 27:94, 102, figs.
Ecuador: Hda Talahua (Amer. Museum).

Baccha zenillia Curran

1941. *Baccha zenillia* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:274.
1949. *Baccha zenillia* Hull, Ent. Amer. 27:134, figs.
Brazil: Nova Teutônia.

Baccha zephyrea Hull

1947. *Baccha zephyrea* Hull, Psyche 54:232.
1949. *Baccha zephyrea* Hull, Ent. Amer. 27:107, figs.
Paraguay: Villarica (Melander Coll.).

Baccha zerene Hull

1949. *Baccha zerene* Hull, Ohio Jour. Sci. 49:245.
Peru (Hull Coll.).

Baccha zeteki Curran

1930. *Baccha zeteki* Curran, Amer. Mus. Novit. 403:9.
1949. *Baccha zeteki* Hull, Ent. Amer. 27:175, fig.
Panama; Honduras; Brazil: Chapada.

Baccha zilla Hull

1943. *Baccha zilla* Hull, Jour. Wash. Acad. Sci. 33:214.
1949. *Baccha zilla* Hull, Ent. Amer. 27:135, fig.
Brazil; Ecuador (Amer. Museum).

Baccha zinnia Hull

1943. *Baccha zinnia* Hull, Ent. Amer. 23:78.
1949. *Baccha zinnia* Hull, Ent. Amer. 27:134, fig.
Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum); Argentina: Tucumán.

Baccha zita Curran

1941. *Baccha zita* Curran, Bul. Amer. Mus. Nat. Hist. 78:273.
1949. *Baccha zita* Hull, var. *fusca*, Ent. Amer. 27:132, 252, figs.
Brazil: Nova Teutônia; Argentina: Tucumán.

Baccha zobeide Hull

1943. *Baccha zobeide* Hull, Ent. News 54:90.
1949. *Baccha zobeide* Hull, Ent. Amer. 27:133, fig.
Brazil: Nova Teutônia.

Baccha zoroaster Hull

1943. *Baccha zoroaster* Hull, Ent. Amer. 23:76.
1949. *Baccha zoroaster* Hull, Ent. Amer. 27:135, fig.
Brazil: Nova Teutônia (Amer. Museum); Argentina: Tucumán, Corrientes.

(*Continua no Volume 7*)